ABSORBABLE MICROPARTICLES

Publication number:	JP2002501908 (T)		Also published as
Publication date:	2002-01-22		JP3842042 (B2
Inventor(s):		***	WO9938536 (A1
Applicant(s):		***	US2006210641 (A1
Classification:			TW255721 (B
- international:	A61K38/00; A61K38/04; A61K38/22; A61K38/23;		RU2237471 (C2
	<i>A61K38/26; A61K47/34; A61K47/36; A61K47/48; A61K9/22; A61K9/50; A61P43/00;</i> A61K38/00; A61K38/04;		PT1053020 (E
	A61K38/22; A61K38/23; A61K38/26; A61K47/34;		PL193111 (B1
	A61K47/36; A61K47/48; A61K9/22; A61K9/50; A61P43/00;		NO20003810 (A
	(IPC1-7): A61K38/00; A61K38/04; A61K38/22; A61K38/23; A61K38/26; A61K47/48; A61K9/50	*	JP2005047928 (A
- European:	A61K47/48K4D; A61K47/48W8		IL137388 (A
<u>-</u>	JP2000529268T 19990120		HU0101250 (A2)
	US19980015394 19980129; WO1999US01180 19990120		ES2217738 (T3)
			EP1053020 (B1
		***	DK1053020 (T3
			DE69916031 (T2
			CN1289256 (A
		***	CA2318152 (A1
			AU2329199 (A
			AT262926 (T
			lass

Abstract not available for JP 2002501908 (T)
Abstract of corresponding document: **WO 9938536 (A1)**

This invention pertains to a sustained release complex of one or more peptides, one or more proteins or a combination thereof immobilized on an absorbable polymer microparticle optionally having an absorbable polymer coating. The microparticle complex of this invention comprises a peptide(s) and/or protein(s) which have at least one amino group and/or at least one carboxyl group per molecule and a solid absorbable polyester microparticle having surface and subsurface carboxylic group or amino groups in sufficient amounts to bind the peptide(s) and/or protein(s) so that the immobilized peptide(s) or protein(s) represent 0.1 % to 30 % of the total mass of the microparticle complex. The microparticle complex with immobilized peptide(s) and/or protein(s) are optionally further encased individually or in groups with an absorbable polymer to control, further, the release of the immobilized peptide(s) and/or protein(s). To control the release of the immobilized peptide(s) and/or protein(s) even further, the encased microparticles can be incorporated into a composition with an absorbable gel-forming liquid that transforms to a flexible gel or semi-solid upon contacting water in the biologic environment.

Data supplied from the espacenet database — Worldwide

(19) 日本国特許庁 (JP)

識別記号

平成10年1月29日(1998.1.29)

米国(US)

(51) Int.Cl.7

(12) 公表特許公報(A)

(11)特許出願公表番号 特表2002-501908 (P2002-501908A)

テーマコード(参考)

(43)公表日 平成14年1月22日(2002.1.22)

A61K 38/00		A 6 1 K	9/50		4 C 0 7 6		
9/50		4	17/48		4 C 0 8 4		
38/22		3	37/02				
38/26	37/24						
38/23		3	37/28				
	審査請求	有 予備智	醛 查請求 有	(全 62 頁)	最終頁に続く		
(21)出願番号	特願2000-529268(P2000-529268)	(71)出願人	ポリーメド・	インコーポレ	ーテッド		
(86) (22)出顧日	平成11年1月20日(1999.1.20)		アメリカ合衆	と国サウス・カ	ロライナ州		
(85)翻訳文提出日	平成12年7月31日(2000.7.31)		29625, アン:	ダー ソン,ハイ	′ウェイ187		
(86)国際出願番号	PCT/US99/01180		6309				
(87)国際公開番号	WO99/38536	(72)発明者	シャラビー,	シャラビー・	ワーバ		
(87)国際公開日	平成11年8月5日(1999.8.5)		アメリカ合衆	を国サウス・カ	ロライナ州		
(31)優先権主張番号	09/015, 394		29625, アン	ダーソン, ハィ	ウェイ187		

FΙ

最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 吸収可能なマイクロ粒子

(57) 【要約】

(32)優先日

(33)優先権主張国

本発明は持続放出複合体に関し、前記複合体は、吸収可 能なポリマーコーティングを場合により有する吸収可能 なポリマーマイクロ粒子上に固定化された一つ以上のペ プチド、一つ以上のタンパク質又はそれらの組合せを含 む。本発明のマイクロ粒子複合体は、一分子当たり少な くとも一個のアミノ基及び/又は少なくとも一個のカル ボキシル基を有する一つ以上のペプチド及び/又は一つ 以上のタンパク質ならびに当該一つ以上のペプチド及び / 又は一つ以上のタンパク質を結合するのに足る量の表 面及び表面下にカルボキシル基又はアミノ基を有する固 体吸収可能なポリエステルマイクロ粒子を含み、その結 果、固定化された一つ以上のペプチド又は一つ以上のタ ンパク質がマイクロ粒子複合体の全質量の0.1%~3 0%に相当する。固定化された一つ以上のペプチド及び /又は一つ以上のタンパク質を有するマイクロ粒子複合 体は、場合によりさらに個々又は集団で吸収可能なポリ マーで被包され、固定化された一つ以上のペプチド及び /又は一つ以上のタンパク質の放出をさらに調節する。 固定化された一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上の

タンパク質の放出をさらに調節するために、被包マイク 口粒子を、生物学的環境中の水と接触するとき軟質ゲル 又は半固体に変態する吸収可能なゲル形成性液体と組成 物中に配合することができる。

6309

(74)代理人 弁理士 社本 一夫 (外5名)

【特許請求の範■】

【請求項1】 吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアと、当該吸収可能なヘテロ 鎖ポリマーコア上に■定化された一つ以上のペプチド、一つ以上のタンパク質又 はそれらの組合せとを含む結合マイクロ粒子であって、各ペプチドは、成長ホル モン放出ペプチド(GHRP)、黄体形成ホルモン放出ホルモン(LHRH)、 ソマトスタチン、ボンベシン、ガストリン放出ペプチド(GRP)、カルシトニ ン、ブラジキニン、ガラニン、メラニン細胞刺激ホルモン(MSH)、成長ホル モン放出
■子(GRF)、アミリン、タキキニン類、セクレチン、副
甲状腺ホル モン(PTH)、エンケファリン、エンドセリン、カルシトニン遺伝子関連ペプ チド(CGRP)、ニューロメジン類、副甲状腺ホルモン関連タンパク質(PT HrP)、グルカゴン、ニューロテンシン、副腎皮質刺激ホルモン(ACTH) 、ペプチドYY(PYY)、グルカゴン放出ペプチド(GLP)、バソアクティ ブ・インテスティナル・ペプチド(VIP)、下垂体細胞アデニル酸シクラーゼ 活性化ペプチド(PACAP)、モチリン、サブスタンスP、ニューロペプチド Y(NPY)、TSH、並びにそれらの類似体及びフラグメント、又はそれらの 製薬学的に許容しうる塩から独立して選ばれ;各タンパク質は、成長ホルモン、 エリスロポエチン、顆粒球コロニー刺激■子、顆粒球マクロファージコロニー刺 激■子及びインターフェロンから独立して選ばれる、前記結合マイクロ粒子。

【請求項2】 前記ペプチド、タンパク質若しくはそれらの組合せ又はそれらの製薬学的に許容できる塩が、結合マクロ粒子全質量の0.1%~30%を含む、請求項1に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項3】 前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがグリコール酸単位を 含む、請求項2に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項4】 前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがさらにクエン酸残基を含む、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項5】 グリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20: 1である、請求項4に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項6】 吸収可能なポリマーコアがさらに酒石酸残基を含む、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項7】 グリコール酸単位対酒石酸残基の比が約7:1~約20:1 である、請求項6に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項8】 吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがさらにリンゴ酸残基を含む、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項9】 グリコール酸単位対リンゴ酸残基の比が約7:1~約20: 1である、請求項8に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項10】 前記グリコール酸単位がカルボキシル成分で末端を形成する、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項11】 前記グリコール酸単位がアミン成分で末端を形成する、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項12】 吸収可能な被包用ポリマー内に被包された一つ以上の結合 マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であって、前記結合マイクロ粒子が吸収可 能なヘテロ鎖ポリマーコアと、当該吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコア上に■定化 された一つ以上のペプチド、一つ以上のタンパク質又はそれらの組合せとを含み 、各ペプチドは、成長ホルモン放出ペプチド(GHRP)、黄体形成ホルモン放 出ホルモン(LHRH)、ソマトスタチン、ボンベシン、ガストリン放出ペプチ ド(GRP)、カルシトニン、ブラジキニン、ガラニン、メラニン細胞刺激ホル モン (MSH)、成長ホルモン放出 \blacksquare 子 (GRF)、アミリン、タキキニン類、 セクレチン、副甲状腺ホルモン(PTH)、エンケファリン、エンドセリン、カ ルシトニン遺伝子関連ペプチド(CGRP)、ニューロメジン類、副甲状腺ホル モン関連タンパク質(PTHrP)、グルカゴン、ニューロテンシン、副腎皮質 刺激ホルモン(ACTH)、ペプチドYY(PYY)、グルカゴン放出ペプチド (GLP)、バソアクティブ・インテスティナル・ペプチド(VIP)、下垂体 **細胞アデニル酸シクラーゼ活性化ペプチド(PACAP)、モチリン、サブスタ** ンスP、ニューロペプチドY(NPY)、TSH、並びにそれらの類似体及びフ ラグメント、又はそれらの製薬学的に許容しうる塩から独立して選ばれ;各タン パク質は、成長ホルモン、エリスロポエチン、顆粒球コロニー刺激■子、顆粒球 マクロファージコロニー刺激■子及びインターフェロンから独立して選ばれ、前 記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアが、グリコール酸単位を含む、前記被包マイ

クロ粒子。

【請求項13】 前記ペプチド、タンパク質若しくはそれらの組合せ又はそれらの製薬学的に許容できる塩が、結合マクロ粒子全質量の0.1%~30%を含み、前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがさらにクエン酸残基、酒石酸残基又はリンゴ酸残基を含む、請求項12に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項14】 グリコール酸単位対クエン酸残基、酒石酸残基又はリンゴ酸残基の比がそれぞれ約7:1~約20:1であり、前記グリコール酸単位がカルボキシル成分又はアミン成分で末端を形成する請求項13に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項15】 前記吸収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d. 1 ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位とd, 1 ーラクチドベースの単位を含む、請求項14に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項16】 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10である、請求項15に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項17】 1-ラクチドベースの単位対 d, 1-ラクチドベースの単位の比が約80:20である、請求項15に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項18】 d, 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比は約75:25~約90:10である、請求項15に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項19】 吸収可能な被包用ポリマーが被包マイクロ粒子の全質量の 5~70%をなす、請求項14に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項20】 吸収可能な被包用ポリマーが被包マイクロ粒子の全質量の20~60%をなす、請求項19に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項21】 吸収可能な被包用ポリマーが被包マイクロ粒子の全質量の30~50%をなす、請求項20に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項22】 請求項1に記載の結合マイクロ粒子及び製薬学的に許容で

きるキャリアを含む医薬組成物。

【請求項23】 請求項1に記載の結合マイクロ粒子、非水性吸収可能なゲル形成性液体ポリエステル及び場合により製薬学的に許容できるキャリアを含む 医薬組成物。

【請求項24】 請求項12に記載の被包マイクロ粒子及び製薬学的に許容できるキャリアを含む医薬組成物。

【請求項25】 請求項12に記載の被包マイクロ粒子、非水性吸収可能な ゲル形成性液体ポリエステル及び場合により製薬学的に許容できるキャリアを含 む医薬組成物。

【請求項26】 ペプチドがLHRH類似体である、請求項4に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項27】 前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアのグリコール酸単位 対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記LHRH類似体が、pーGluーHisーTrpーSerーTyrーDーTrpーLeuーArgーProーGlyーNH2である、請求項26に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項28】 ペプチドがLHRH類似体である、請求項6に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項29】 グリコール酸単位対酒石酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記LHRH類似体が、p-Glu-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-Gly-NH2である、請求項28に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項30】 ペプチドがソマトスタチン類似体である、請求項4に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項31】 グリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記ソマトスタチン類似体が、 $H-\beta-D-N$ al-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Val-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合しているか、N-ヒドロキシエチルピペラジニルーアセチルーD-Phe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によ

って結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニル-エチルスルホニル-P h e - C y s - T y r - D - T r p - L y s - A b u - C y s - T h r - N H_2 であり、2 個のC y s 残基がジスルフィド結合によって結合している、請求項 3 0 に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項32】 ペプチドがソマトスタチン類似体である、請求項6に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項33】 グリコール酸単位対酒石酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記ソマトスタチン類似体が、 $H-\beta-D-N$ al-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Val-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合しているか、N-ヒドロキシエチルピペラジニルーアセチルーD-Phe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニルーエチルスルホニルーPhe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニルーエチルスルホニルーPhe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合している、請求項32に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項34】 吸収可能な被包用ポリマー内に被包されている請求項26 に記載の一つ以上の結合マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であって、前記吸 収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1 ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1-ラクチドベースの単位とd, 1-ラクチドベースの単位を含む、被包マイクロ粒子。

【請求項35】 前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記LHRH類似体が、p-GluーHisーTrpーSerーTyrーDーTrpーLeuーArgーProーGly-NH2であり、

(a) 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:2

5~約90:10であり、

- (b) d, 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75 : 25~約90:10であり、そして
- (c) 1 ーラクチドベースの単位対 d, 1 ーラクチドベースの単位の比が約 8 0:20である、請求項34に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項36】 吸収可能な被包用ポリマー内に被包されている請求項28 に記載の一つ以上の結合マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であって、前記吸収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位とd, 1 ーラクチドベースの単位を含む、被包マイクロ粒子。

【請求項37】 前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対酒石酸 残基の比が約7:1~約20:1であり、前記LHRH類似体が、p-Glu-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-Gly-NH2であり、

- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:2 5~約90:10であり、
- (b) d, 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75 : 25~約90:10であり、そして
- (c) 1 ーラクチドベースの単位対 d, 1 ーラクチドベースの単位の比が約 8 0:20である、請求項 36 に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項38】 吸収可能な被包用ポリマー内に被包されている請求項30 に記載の一つ以上の結合マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であって、前記吸 収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d. 1 ラクチドベースの単位、又は

(d) 1 ーラクチドベースの単位とd, 1 ーラクチドベースの単位を含む、被包マイクロ粒子。

【請求項39】 前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記ソマトスタチン類似体が、Hー β -D-Na1-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Va1-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合しているか、N-ヒドロキシエチルピペラジニルーアセチルーD-Phe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニルーエチルスルホニルーPhe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合し、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合し、

- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10であり、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75 : 25~約90:10であり、そして
- (c) 1-ラクチドベースの単位対 d, 1-ラクチドベースの単位の比が約 8 0:20である、請求項 38 に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項40】 請求項32に記載の一つ以上の結合マイクロ粒子および吸収可能な被包用ポリマーを含む被包マイクロ粒子であって、前記吸収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1 ― ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d, 1 ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位とd, 1 ーラクチドベースの単位を含む、被包マイクロ粒子。

【請求項41】 前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対酒石酸 残基の比が約7:1~約20:1であり、前記ソマトスタチン類似体が、 $H-\beta$ -D-Nal-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Val-Cys-Thr

- $-NH_2$ であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合しているか、N-ビドロキシエチルピペラジニルーアセチルーD-Phe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr- NH_2 であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ビドロキシエチルピペラジニルーエチルスルホニルーPhe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr- NH_2 であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合し、
- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10であり、
- (b) d, 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75 : 25~約90:10であり、そして
- (c) 1 ーラクチドベースの単位対 d, 1 ーラクチドベースの単位の比が約 8 0:20である、請求項 40に記載の被包マイクロ粒子。
- 【請求項42】 結合マイクロ粒子を吸収可能な被包用ポリマーで被包する工程を含む、請求項12に記載の被包マイクロ粒子の製造法。
- 【請求項43】 前記吸収可能な被包用ポリマーと溶媒とを含む溶液中の前記結合マイクロ粒子からなる分散物を予備冷却した媒体中に滴下することを含み、当該媒体が前記吸収可能な被包用ポリマーの溶媒ではない、請求項42に記載の方法。
- 【請求項44】 前記吸収可能な被包用ポリマーの溶液が約5%~30%の 当該吸収可能な被包用ポリマーから構成され、予備冷却した媒体が2個以上の炭 素原子を有するアルコールであり、媒体の温度が室温~約-80℃である、請求 項43に記載の方法。
- 【請求項45】 前記予備冷却媒体の温度が約-60℃~-80℃であり、 媒体がイソプロピルアルコールである、請求項44に記載の方法。
- 【請求項46】 エマルション技術を使用して結合マイクロ粒子を吸収可能な被包用ポリマーで被包する工程を含む、請求項12に記載の被包マイクロ粒子の製造法。

【発明の詳細な説明】

[0001]

発明の背景

本発明は、吸収可能なポリマーマイクロ粒子(場合により、吸収可能なポリマーコーティングを有する)上に■定化された一つ以上のペプチド、一つ以上のタンパク質又はそれらの組合せの徐放性複合体に関する。本発明のマイクロ粒子複合体は、分子当たり少なくとも1個のアミノ基及び/又は少なくとも1個のカルボキシル基を有する一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質と、表面及び表面下のカルボン酸基又はアミノ基を一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質を結合するに足る量有し、その結果、■定化された一つ以上のペプチド又は一つ以上のタンパク質がマイクロ粒子複合体の全質量の0.1%~30%を示す。■定化された一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質をもつマイクロ粒子複合体は、場合により、個々に又は吸収可能なポリマーを持つ基中でさらに被包され、■定化された一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質の放出をさらに制御する。●定化された一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質の放出をさらに制御するために、被包マイクロ粒子を、生物学的環境中の水と接触すると軟質ゲル又は半■体に変態する吸収可能なゲル形成性液体を含有網成物中に配合することができる。

[0002]

多くの薬物送達システムが開発され、試験されて薬剤組成物のインビボにおける制御放出に利用されている。例えば、ポリ(DL-乳酸)、ポリ(グリコール酸)、ポリ(ε -カプロラクトン)及び様々な他のコポリマー類のようなポリエステル類が、プロゲステロンのような生物学的に活性な分子の放出に使用されてきた。これらはマイクロカプセル、フィルム又はロッドの形態であった(M. Chasin及びR. Langer、編集者、薬物送達システムとしての生分解性ポリマー(Biodegradable Polymers as Drug Delivery Systems)、Dekker,NY 1990)。ポリマー/治療薬組成物を、例えば皮下又は筋肉内に埋め込むと、治療薬が所定の時間にわたって放出される。このような生体適合性のある生分解性ポリマーシステムは、提え込んだ治療薬をポリマーマトリックスか

ら拡散させるように設計されている。治療薬が放出されると、ポラー(poller)はインビボで分解するのでインプラントの外科的除去が不要となる。ポラーの分解に寄与する要量はよくわかっていないが、ポリエステルに関するそのような分解は、ポリマー成分の非酵素的自己触媒加水分解にエステル結合が利用されることで調節されているのだろうと考えられている。

[0003]

幾つかのEPO公報及び米■特許が、インビボにおける治療薬剤の放出の速度 及び程度を調節することについてポリマーマトリックスの設計及びその役割の間 題について取り扱ってきた。

[0004]

例えば、Deluca(EPO公開公報0467389 A2)は、疎水性の生分解性ポリマーとタンパク質又はポリペプチドとの物理的相互作用について記述している。形成された組成物は治療薬と患者の体内に導入後マトリックスから治療薬の拡散放出を持続させる疎水性ポリマーとの混合物であった。

[0005]

Hutchinson(米■特許第4,767,628号)は、治療薬の放出を、ポリマーデバイス申に均一に分散させることによって制御した。該製剤は、二櫃の重複によって制御された連続放出を提供すると開示されている。すなわち、第一櫃が製剤表面からの薬物の拡散依存性の浸出、第二櫃がポリマーの分解によって誘発される水性チャンネルによる放出である。

[0006]

その他の現場形成(in-situ forming)生分解性インプラント及びそれらの形成法は、Dunnらの米国特許第5,278,201号('201特許)及び米国特許第5,077,049号('049特許)に記述されている。Dunnらの特許は、歯周ポケットにおける歯周組織の修復を補助し、歯根表面に沿った上皮細胞の移動を遅延させる方法を開示している。'049特許は、現場形成の生分解性バリアを歯の表面に隣接して配置することに関する方法を開示している。バリアは網孔性で、所定の大きさの孔を含んでおり、生物的に活性な薬剤を含有することができる。バリアの形成は、(約50%の典型的ポリマー濃度を達成する

ために)Nーメチルピロリドンのような水混和性非毒性有機溶媒中ポリ(d 1 ーラクチドーコーグリコリド)水凝画性サーモプラスチックのような生分解性ポリマーの液体溶液を歯周ポケットに配置することによって達成される。有機溶媒は歯周液中に散逸し、生分解性水凝画性ポリマーが現場で画体の生分解性インプラントを形成する。溶媒の散逸によって画体の生分解性インプラント内に孔が形成され、細胞の内部成長が促進される。'859特許も、同様に、生分解性の硬化可能な熱硬化性プレポリマーと、硬化剤と、水溶性材料、例えば塩、砂糖、水溶性ポリマーとの液体混合物からの生分解性バリアの形成に関する同じ適応のための方法を開示している。硬化可能な熱硬化性プレポリマーは、アクリルーエステル末端の吸収可能なポリマーと記載されている。

[0007]

さらに、生物的に活性な化合物を様々な部位に制御送達するためのいくつかのシステムが文献に開示されている。例えば、Fujiokaらの米国特許第5,011,692号には、薬物を含有するポリマー材料層を含む持続性のパルス式放出製剤が開示されている。ポリマー材料層は、薬物を極微量含むか、全く含まない。貫層方向面に延びる全面を、水に不溶性のポリマー材料で被覆されている。このような型のパルス式放出薬剤投与形は皮下に埋め込むのに適している。

[0008]

Chesterfieldらの米■特許第5,366,756号は、多孔性の生体吸収性外科用インプラント材料の製造法を記載している。該製造法は、ある量の生体吸収性インプラント材料の粒子を提供し、生体吸収性インプラント材料を少なくとも一つの成長■子で被覆することを含む。該インプラントは抗菌剤を含むこともできる。

[0009]

Yamhiraらの米■特許第5,385,738号は、粉末の懸濁液を含む 持続放出注入システムを開示している。粉末の懸濁液は、注入のために、粘性溶 媒(例えば、植物油類、ポリエチレングリコール、プロピレングリコール、シリ コーン油、及び中鎖脂肪酸トリグリセリド類)中、活性成分及び製薬学的に許容 しうる生分解性損体(例えば、タンパク質類、多糖類、及び合成高分子量化合物

- 、好ましくは、コラーゲン、アテロコラーゲン、ゼラチン、及びそれらの混合物
-)を含む。製剤中の活性成分は生分解性損体中に以下の状態で配合される。(i
-)活性成分が損体マトリックスに化学的に結合する;(ii)活性成分が損体マトリックスに分子間作用によって結合する;又は(iii)活性成分が損体マトリックス内に物理的に包含される。

[0010]

さらに、文献にある前述のようなシステム、例えばDunnら(米■特許第4 ,938,763号)によるシステムは、Nーメチルー2ーピロリドンのような 有機溶媒中のポリマー溶液の凝■を通して、生体に生分解性の網孔性■体インプ ラントを現場形成する方法を教示している。しかしながら、低分子有機溶媒を含 む溶媒の使用は、適用部位から溶液の移動を容易にし、それによって細胞の脱水 や壊死など、生きた組織に損傷を生ずる。溶媒質量の損失は凝■物の萎縮と周辺 組織からの分離を引き起こしかねない。

[0011]

米国特許第5,612,052号は、標準的にはカルボキシルを持つポリエステル鎖で作られた陽イオン交換マイクロ粒子について記載している。これは、ポリエステル鎖上に塩基性の生物活性薬剤を固定化し、吸収可能なゲル形成液体ポリエステル内での制御放出システムを提供するものである。米国特許第5,612,052号の内容は、参照により本発明に取り込まれる。カルボキシル含有物質と塩基性ポリペプチドとのイオン的な結合は、米国特許第5,672,659号及び米国特許第5,665,702号に記載されているように先行技術中に示されている。しかしながら、これらの複合体は、物理化学的特性を有する新規の化学物質として明確に定義されたイオン結合体を形成する目的で、個々の塩基性成分とカルボキシル成分をそれぞれの溶液中で分子的に反応させることによって形成された可溶性の化学物質である。これは、複合体形成が主として表面複合体形成に関連する不均一系で起こる本発明と相違する。

[0012]

発明の概要

本発明は、吸収可能なヘテロ鎖コアポリマーと、当該吸収可能なヘテロ鎖ポリ

マーコア上に■定化された一つ以上のペプチド、一つ以上のタンパク質又はそれ らの組合せとを含む結合マイクロ粒子に関し、各ペプチドは、成長ホルモン放出 ペプチド(GHRP)、黄体形成ホルモン放出ホルモン(LHRH)、ソマトス タチン、ボンベシン、ガストリン放出ペプチド(GRP)、カルシトニン、ブラ ジキニン、ガラニン、メラニン緬胞刺激ホルモン(MSH)、成長ホルモン放出 ■子(GRF)、アミリン、タキキニン類、セクレチン、副甲状腺ホルモン(P TH)、エンケファリン、エンドセリン、カルシトニン遺伝子関連ペプチド(C GRP)、ニューロメジン類、副甲状腺ホルモン関連タンパク質(PTHrP) 、グルカゴン、ニューロテンシン、副腎皮質刺激ホルモン(ACTH)、ペプチ ドYY(PYY)、グルカゴン放出ペプチド(GLP)、バソアクティブ・イン テスティナル・ペプチド(VIP)、下垂体細胞アデニル酸シクラーゼ活性化ペ プチド(PACAP)、モチリン、サブスタンスP、ニューロペプチドY(NP Y)、TSH、並びにそれらの類似体及びフラグメント、又はそれらの製薬学的 に許容しうる塩から独立して選ばれ、各タンパク質は、成長ホルモン、エリスロ ポエチン、顆粒球コロニー刺激■子、顆粒球マクロファージコロニー刺激■子及 びインターフェロンから独立して選ばれる。

[0013]

上述の好適な結合マイクロ粒子(グループBと表示する)は、前記ペプチド、 タンパク質若しくはそれらの組合せ又はそれらの製薬学的に許容できる塩が結合 マクロ粒子全質量の0.1%~30%を含む場合である。

[0014]

上述の好適な結合マイクロ粒子(グループCと表示する)は、前記吸収可能な ヘテロ鎖ポリマーコアがグリコール酸単位を含む場合である。

上述の好適な結合マイクロ粒子(グループDと表示する)は、前記吸収可能な ヘテロ鎖ポリマーコアがさらにクエン酸残基、酒石酸残基又はリンゴ酸残基を含 む場合である。

[0015]

上述の好適な結合マイクロ粒子(グループEと表示する)は、グリコール酸単位対クエン酸残基、酒石酸残基又はリンゴ酸残基の比が約7:1~約20:1で

ある場合である。

[0016]

グループCの別の好適な結合マイクロ粒子はグリコール酸単位がカルボキシル 成分で末端を形成する場合である。

グループCのさらに別の好適な結合マイクロ粒子はグリコール酸単位がアミン成分で未端を形成する場合である。

[0017]

別の熊様では、本発明は吸収可能な被包用ポリマー内の一つ以上の結合マイク 口粒子を含む被包マイクロ粒子を提供し、当該結合マイクロ粒子は吸収可能なへ テロ鎖コアポリマーと、当該吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコア上に■定化された 一つ以上のペプチド、一つ以上のタンパク質又はそれらの組合せとを含み、各ペ プチドは、成長ホルモン放出ペプチド(GHRP)、黄体形成ホルモン放出ホル モン(LHRH)、ソマトスタチン、ボンベシン、ガストリン放出ペプチド(G RP)、カルシトニン、ブラジキニン、ガラニン、メラニン繩胞刺激ホルモン(MSH)、成長ホルモン放出■子(GRF)、アミリン、タキキニン類、セクレ チン、副甲状腺ホルモン(PTH)、エンケファリン、エンドセリン、カルシト ニン遺伝子関連ペプチド(CGRP)、ニューロメジン類、副甲状腺ホルモン関 連タンパク質(PTHrP)、グルカゴン、ニューロテンシン、副腎皮質刺激ホ ルモン(ACTH)、ペプチドYY(PYY)、グルカゴン放出ペプチド(GL P)、バソアクティブ・インテスティナル・ペプチド(VIP)、下垂体細胞ア デニル酸シクラーゼ活性化ペプチド(PACAP)、モチリン、サブスタンスP 、ニューロペプチドY(NPY)、TSH、並びにそれらの類似体及びフラグメ ント、又はそれらの製薬学的に許容しうる塩から独立して選ばれ;各タンパク質 は、成長ホルモン、エリスロポエチン、顆粒球コロニー刺激
子、顆粒球マクロ ファージコロニー刺激■子及びインターフェロンから独立して選ばれ、前記吸収 可能なヘテロ鎖ポリマーコアはグリコール酸単位を含む。

[0018]

上述の好適な被包マイクロ粒子は、前記ペプチド、タンパク質若しくはそれらの組合せ又はそれらの製薬学的に許容できる塩が結合マクロ粒子全質量の0.1

%~30%を含み、前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがさらにクエン酸残基、酒石酸残基又はリンゴ酸残基を含む場合である。

[0019]

上述の好適な被包マイクロ粒子(グループFと表示する)は、グリコール酸単位対クエン酸残基、酒石酸残基又はリンゴ酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記グリコール酸単位がカルボキシル成分又はアミン成分で末端を形成す上述の好適な被包マイクロ粒子は、吸収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d. 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ラクチドベースの単位と d, 1 ラクチドベースの単位 を含む場合である。

[0020]

上述の好適な被包マイクロ粒子は、1 — ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25 ~約90:10 であり、1 — ラクチドベースの単位が対 1 — ラクチドベースの単位の比が約1 0 であり、そして 1 0 である場合である。

[0021]

グループFの好適な被包マイクロ粒子は、吸収可能な被包用ポリマーが被包マイクロ粒子の全質量の5~70%をなす。

上述の好適な被包マイクロ粒子は、吸収可能な被包用ポリマーが被包マイクロ粒子の全質量の20~60%をなす。

[0022]

上述の好適な被包マイクロ粒子は、吸収可能な被包用ポリマーが被包マイクロ 粒子の全質量の30~50%をなす。

別の態様では、本発明は上述の結合マイクロ粒子と製薬学的に許容できるキャリアとを含む医薬網成物を提供することである。

[0023]

別の態様では、本発明は上述の結合マイクロ粒子、非水性吸収可能なゲル形成性液体ポリエステル及び場合により製薬学的に許容できるキャリアとを含む医薬 組成物を提供することである。

[0024]

別の態様では、本発明は上述の被包マイクロ粒子と製薬学的に許容できるキャリアとを含む医薬組成物を提供することである。

別の態様では、本発明は上述の被包マイクロ粒子、非水性吸収可能なゲル形成性液体ポリエステル及び場合により製薬学的に許容できるキャリアとを含む医薬 組成物を提供することである。

[0025]

グループDの別の好適な結合マイクロ粒子(グループGと表示する)は、吸収 可能なヘテロ鎖ポリマーコアがクエン酸残基を含み、ペプチドがLHRP類似体 である場合である。

[0026]

上述の好適な結合マイクロ粒子は、前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアのグリコール酸単位対クエン酸残基の比約7:1~約20:1であり、LHRH類似体がp-G1u-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-G1y-NH2である場合である。

[0027]

グループDの別の好適な結合マイクロ粒子(グループHと表示する)は、吸収 可能なヘテロ鎖ポリマーコアが酒石酸残基を含み、ペプチドがLHRH類似体で ある場合である。

[0028]

上述の好適な結合マイクロ粒子は、グリコール酸単位対酒石酸残基の比約7: 1~約20:1であり、LHRH類似体がp-Glu-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-Gly-NH2である場合である。

[0029]

グループDのさらに別の好適な結合マイクロ粒子(グループIと表示する)は

、吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがクエン酸残基を含み、ペプチドがソマトスタチン類似体である場合である。

[0030]

上述の好適な結合マイクロ粒子は、グリコール酸単位対クエン酸残基の比が約 $7:1\sim$ 約20:1であり、前記ソマトスタチン類似体が、 $H-\beta-D-N$ a 1-C y s -T y r -D-T r p -L y s -V a 1-C y s -T h r -N H_2 であり、2個のC y s 残基がジスルフィド結合によって結合しているか、N-E ドロキシエチルピペラジニルーアセチルーD-P h e -C y s -T y r -D-T r p -L y s -A b u -C y s -T h r -N H_2 であり、2個のC y s 残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-E ドロキシエチルピペラジニルーエチルスルホニルーP h e -C y s -T y r -D-T r p -L y s -A b u -C y s -T h r -N $+R_2$ であり、2個の+C y s $+R_3$ であり、2個の $+R_4$ であり、2MA4 で

[0031]

グループDのさらに別の好適な結合マイクロ粒子(グループJと表示する)は、吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアが酒石酸残基を含み、ペプチドがソマトスタチン類似体である場合である。

[0032]

[0033]

本発明の好適な被包マイクロ粒子は吸収可能な被包用ポリマー内に被包された グループGの一つ以上の結合マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であり、吸収 可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位と d, 1 ーラクチドベースの単位 である。

[0034]

上述の好適な被包マイクロ粒子は、前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、LHRH類似体がp-Glu-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-Gly-NH $_2$ であり、

- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10であり、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10であり、そして
- (c) 1 ラクチドベースの単位対 d, 1 ラクチドベースの単位の比が約 80:20

である場合である。

[0035]

別の好適な被包マイクロ粒子は吸収可能な被包用ポリマー内に被包されたグループHの一つ以上の結合マイクロ粒子を含み、当該吸収可能な被包用ポリマーが

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d. 1 ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d. 1 ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位と d, 1 ーラクチドベースの単位を含む。

[0036]

上述の好適な被包マイクロ粒子は、前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対酒石酸残基の比が約7:1~約20:1であり、LHRH類似体がp-G1u-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-G1y-NH2であり、

- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:2 5~約90:10であり、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10であり、そして
- (c) 1 ラクチドベースの単位対 d, 1 ラクチドベースの単位の比が約 80:20

である場合である。

[0037]

別の好適な被包マイクロ粒子は吸収可能な被包用ポリマー内に被包されたグループIの一つ以上の結合マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であり、吸収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d. 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位とd, 1 ーラクチドベースの単位を含む。

[0038]

上述の好適な被包マイクロ粒子は、前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記ソマトスタチン類似体が、 $H-\beta-D-N$ a 1-C y s -T y r -D-T r p -L y s -V a 1-C y s -T h r -N H_2 であり、2 個のC y s 残基がジスルフィド結合によって結合しているか、N-ヒドロキシエチルピペラジニル-アセチル-D-P h e -C y s -T y r -D-T r p -L y s -A b u -C y s -T h r -N H_2 であり、2 個のC y s 残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニル-エチルスルホニル-P h e -C y s -T y r -D-

Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH₂であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合し、

- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10であり、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10であり、そして
- (c) 1-ラクチドベースの単位対 d, 1-ラクチドベースの単位の比が約 8 0:20 である場合である。

[0039]

別の好適な被包マイクロ粒子はグループ」の一つ以上の結合マイクロ粒子及び 吸収可能な被包用ポリマーを含み、当該被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位と d, 1 ーラクチドベースの単位 を含む。

[0040]

(a) 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10であり、

- (b) d, 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10であり、そして
- (c) 1 ラクチドベースの単位対 d, 1 ラクチドベースの単位の比が約 8 0:20である場合である。

[0041]

別の態様では、本発明は上述の被包マイクロ粒子の製造法を提供し、当該方法は、結合マイクロ粒子を吸収可能な被包用ポリマーで被包する工程を含む。

上述の好適な方法は、前記吸収可能な被包用ポリマーと溶媒とを含む溶液中の 前記結合マイクロ粒子の分散物を予備冷却した媒体に滴下することを含み、当該 媒体が当該吸収可能な被包用ポリマーの溶媒でない場合である。

[0042]

上述の好適な方法は、前記吸収可能な被包用ポリマーの溶液が約5%~30%の吸収可能な被包用ポリマーから構成され、前記予備冷却媒体が2個以上の炭素原子を持つアルコールであり、当該媒体の温度が室温~約−80℃である場合である。

[0043]

上述の好適な方法は、前記予備冷却媒体の温度が約−60℃~−80℃であり、 、当該媒体がイソプロピルアルコールである場合である。

さらに別の態様では、本発明は上述の被包マイクロ粒子の製造法を提供し、当該方法は、エマルション技術を使用して結合マイクロ粒子を吸収可能な被包用ポリマーで被包する工程を含む。

[0044]

詳細な記述

本明編書中で使用している用語"吸収可能"とは、生物的環境中で鎖の解離を受けて水溶性の副産物になるポリマーのような水不溶性材料を意味する。

[0045]

本明細書中で使用している用語"マイクロ粒子"とは、吸収可能なポリエステルの粒子(好ましくは本質的に球形)のことである。

本明細書中で使用している用語"結合マイクロ粒子"とは、マイクロ粒子上に

イオン的に■定化された一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質を 有するマイクロ粒子のことである。

[0046]

本明編書中で使用している用語"被包されたマイクロ粒子"とは、ポリマーの コーティングを有する結合マイクロ粒子のことであり、ポリマーコーティングは 必ずしも完全に密閉性でなくてもよい。

[0047]

本明細書中で使用している用語"ポリマーコア"とは、マイクロ粒子の別の言い方である。

本明細書中で使用している用語"被包ポリマー"とは、結合マイクロ粒子を被 包するのに使用されるポリマーのことである。

[0048]

本明編書中で使用している用語"ゲル形成液体ポリエステル"とは、水のような溶媒を吸収し、桐転移を受け、可逆的変形が可能な三次元ネットワークを維持する材料のことである。

[0049]

本願においてはアミノ酸を当業者に公知の標準三文字略語を用いて示す。例えばA1a=アラニン。

本発明のマイクロ粒子は結晶性で、吸収可能なポリエステルで作られる。例えば個々の鎖上に一つ以上のカルボキシル基を有するポリグリコリドである。この結果、マイクロ粒子の表面上及びマイクロ粒子の表面直下に、一つ以上の塩基性基を有する一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質を結合しイオン的に圖定化するに足る濃度のカルボキシル基がもたらされる。あるいは、ポリグリコリドのカルボキシル基は、例えばジアミン、好ましくは第一級もしくは第二級アミン又はそれらの混合物によってアミド化することもできる。この場合、アミンは、一つ以上の酸性基を有する一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質をイオン的に圖定化する複合体を形成する。マイクロ粒子の表面は必ずしも均質でないので、用語"表面下"は、マイクロ粒子表面にみられる割れ冒などのことをいう。結合マイクロ粒子は、患者の体内で一つ以上のペプチド及び/

又は一つ以上のタンパク質を制御放出するための手段を提供する。■定化された一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質の放出をさらに制御するために、結合マイクロ粒子を個々に又は集■で吸収可能なポリマーを用いて被包することができる。結合マイクロ粒子は、一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質を、患者の体内で約2 ■間~約3ヶ月間、好ましくは約1週間~約3ヶ月間にわたって放出する。被包されたマイクロ粒子は、一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質を、患者の体内で約3 ■間~約6ヶ月間、好ましくは約2週間~約5ヶ月間にわたって放出する。

[0050]

マイクロ粒子上に■定化されうるペプチドの典型例は、成長ホルモン放出ペプチド(GHRP)、黄体形成ホルモン放出ホルモン(LHRH)、ソマトスタチン、ボンベシン、ガストリン放出ペプチド(GRP)、カルシトニン、ブラジキニン、ガラニン、メラニン網胞刺激ホルモン(MSH)、成長ホルモン放出■子(GRF)、アミリン、タキキニン類、セクレチン、副甲状腺ホルモン(PTH)、エンケファリン、エンドセリン、カルシトニン遺伝子関連ペプチド(CGRP)、ニューロメジン類、副甲状腺ホルモン関連タンパク質(PTHrP)、グルカゴン、ニューロテンシン、副腎皮質刺激ホルモン(ACTH)、ペプチドYY(PYY)、グルカゴン放出ペプチド(GLP)、バソアクティブ・インテスティナル・ペプチド(VIP)、下垂体網胞アデニル酸シクラーゼ活性化ペプチド(PACAP)、モチリン、サブスタンスP、ニューロペプチドY(NPY)、TSH、及びそれらの類似体並びにフラグメントなどであるがこれらに限定されない。マイクロ粒子上に■定化されうるタンパク質の例は、成長ホルモン、エリスロポエチン、顆粒球コロニー刺激■子及びインターフェロンである。

[0051]

マイクロ粒子は、ラクチドベースのポリマー又は■体の半結晶性ポリラクトンから製造できる。例えば、グリコール酸、乳酸、リンゴ酸、酒石酸及びクエン酸のような、酸を持つヒドロキシル開始剤の開環重合によって形成できるポリグリコリドである。本発明のマイクロ粒子は以下の手順に従って合成できる。反応容

器中に、ラクチドベースのモノマー及び/又はラクトン(例えばグリコリド)と、酒石酸、リンゴ酸又はクエン酸のような開始剤を混合する。反応容器を約35~45℃、好ましくは40℃に温め、真空下に約20~60分間、好ましくは30分間置く。反応容器の温度を約105~115℃、好ましくは110℃に上げる。この温度に達したら、容器を酸素除去した窒素雰囲気下に置き、混合物を攪拌する。混合物が溶融したら、開環重合に適切な触媒量の有機金属触媒、例えばトルエンのような非プロトン性溶媒中2-エチルヘキサン酸第一スズ溶液を加える。再度、真空を約30~90秒間適用し、モノマーをあまり除去せずにトルエンを除去する。混合物の温度を約115~125℃、好ましくは120℃に5~10分間上げ、その後さらに約145~150℃に上げる。一定の機械的攪拌下でこの温度に約3~5時間、好ましくは4時間保った。

[0052]

[0.053]

ポリマーを精製し、微粉化ポリマーをアセトンに分散し、ソニケーター(sonic ator)中に好ましくは約30分間置くことによってそのナトリウム塩を形成する。この間、分散物はホモジナイザを用いて約8,000~24,000 rpm、好ましくは9,500 rpmでホモジナイズもされた。この音波処理/均質化ステップの後、分散物を約3,000~7,000 rpm、好ましくは5,000 rpmで好ましくは約30分間遠心機中で遠心分離する。上澄みを廃棄し、遠心分離ケーキを新鮮なアセトン中に再懸濁し、音波処理/均質化ステップを繰り返す。二回回の遠心分離が完了したら、上澄みを廃棄し、ケーキを脱イオン水中に再懸濁した。次に、最後の音波処理/均質化ステップを1回実施して残りのアセトンをすべて除去し、分散物を再度約5,000 rpmで約30分間遠心分離する。

[0054]

遠心分離ケーキを新鮮な脱イオン水中に再懸濁し、分散物のpHをモニタする。0.2M炭酸ナトリウム溶液のような弱塩基を、pHをpH約8~pH約9に上げるに足る量攪拌しながら加える。分散物を約30分間攪拌した後、ろ紙上に真空ろ過する。ろ過ケーキをさらに脱イオン水で濯ぎ、凍結し、凍結乾燥させる

[0055]

示差走査熱量測定法(DSC)により、加熱速度約5 $^{\circ}$ C/分 $^{\circ}$ 15 $^{\circ}$ C/分、好ましくは10 $^{\circ}$ C/分で純度をモニタする。

陰イオン交換体マイクロ粒子は、陽イオン交換体マイクロ粒子を取り、それをジアミンの熱希釈溶液(~80℃)中でインキュベートすることによって得る。そのアミン部は、アルゴンのような不活性ガス下、ジオキサン又はTHF中公知濃度の、どちらも第一級アミン又はどちらも第二級アミン又は第一級アミンと第二級アミンとの混合であり得ることが好適である。ジオキサン又はTHF中のジアミン濃度は酸滴定によって測定する。反応が実質的に起こらなくなったら、アミド化されたマイクロ粒子をろ過によって分離し、ジオキサン又はTHFで濯ぎ、減圧下で乾燥する。

[0056]

一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質は、マイクロ粒子上に以下の方法に従って■定化できる。マイクロ粒子のナトリウム塩を、水に溶解した一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質の遊離塩基を含む溶液中に分散する。分散物を室温で攪拌しながら約2時間インキュベートした後、結合マイクロ粒子をろ過して取り出す。ろ過ケーキは、脱イオン水でさらに濯ぎ、凍結し、凍結乾燥させる。次にサンプルを元素分析によって窒素について分析し、■定化された一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質の量を測定する

[0057]

マイクロ粒子の粒径は、本発明のマイクロ粒子が定化できるペプチド及び/ 又はタンパク質の量に役割を果たしている。マイクロ粒子の粒径が小さければあ る質量のマイクロ粒子の有する表面積は大きくなり、従ってより多くのペプチド及び/又はタンパク質がマイクロ粒子質量当たりに

定化できる。マイクロ粒子の粒径をミクロン又はミクロン未満の寸法に減少させるのは前述のようにして達成できる。マイクロ粒子の直径は、約 $0.5\mu m \sim 100\mu m$ 、好ましくは $1\mu m \sim 15\mu m$ 、更に好ましくは $3\mu m \sim 10\mu m$ の範■であり得る。

[0058]

吸収可能な被包ポリマーは、従来の有機溶媒、例えばクロロホルム、塩化メチレン、アセトン、アセトニトリル、酢酸エチル及びギ酸エチルに可溶な結晶性又は非結晶性のラクチド/グリコリドコポリマー、アモルファス1ーラクチド/d , 1ーラクチドコポリマー、カプロラクトン/グリコリドコポリマー又はトリメチレンカーボネート/グリコリドコポリマーである。これらの吸収可能な被包ポリマーの非溶媒は、水、低沸点アルコール類及び炭化水素類などである。吸収可能な被包ポリマーは、ラクトン類の接触開環重合、又はヒドロキシポリカルボン酸のような連鎖開始剤の存在下、εーカプロラクトン、pージオキサノン、トリメチレンカーボネート、1,5ージオキセパン-2ーオン又は1,4ージオキセパン-2ーオンのような環状モノマーの重合によって合成できる。別の方法は、有機ポリカルボン酸を予備形成したポリエステルと反応させることに関し、米■特許第5,612,052号に開示されている。この内容は参照により本発明に取り込まれる。

[0059]

結合マイクロ粒子の被包は、エマルションの相分離によって達成できる。別の被包方法には、超音波アトマイザを使用するものが含まれ、吸収可能な被包用ポリマー溶液中の結合マイクロ粒子分散物をマイクロ滴として冷却された非溶媒媒体中に導入する方法である。結合マイクロ粒子は、ラクチド及びグリコリドからなる吸収可能なコポリマーを用い、米画特許出願番号USSN:08/467,361号に開示されているような硫酸バリウムマイクロ粒子を被包するためのH. Demian及びS. W. Shalabyにより記載されたエマルション蒸発方法のような画体粒子の伝統的なマイクロカプセル化又は被覆技術を使用して被包される(当該特許出願を本明細書中に含める)。あるいは、ポリマー溶液中で

被包された■体マイクロ粒子の凝■を用いて吸収可能なラクチド及びグリコリドの被包コポリマーで被包され、超音波アトマイザ(ネブライザ)を通して被包用ポリマーの非溶媒である液体媒体中に送達される。しかし、ここで液体媒体の非溶媒は、被包■体マイクロ粒子周辺の被包用ポリマー溶液の溶媒を抽出することができる。マイクロ粒子を被包するポリマー溶液の濃度によって、被包マイクロ粒子中の元の結合マイクロ粒子の数は、被包マイクロ粒子の平均直径 0.5 μ m ~100 μ mと共に 1~数百の間で変化しうる。

[0060]

以下の方法は、噴霧(nebulization)による被包されたペプチド付加及び/又は タンパク質付加(以後ペプチド付加)陽イオン交換体の製造に関する。興味の対 象である被包用コポリマーを、アセトニトリル、酢酸エチル又はギ酸エチルのい ずれかの溶媒に $10\sim30\%$ (W/W)の濃度で溶解する。この溶液をペプチド 付加CEの分散に使用するが、その量はペプチド付加CE対被包コポリマーの重 量比が約30:70~約80:20となるに足る量である。分散は高速均質化(h omogenization)によって達成される。分散物は1m1/分~10m1/分の流量 で超音波噴霧ノズルに可変周波数(この周波数は12kHz~35kHzで変化 させることができる)で供給される。周波数が高ければ粒子特性は維持されつつ 高流量が可能となる。このようにして分散物は、(用いられた被包用コポリマー の溶媒量に比べて) 少なくとも 1~10倍過剰のイソプロパノール又はエタノー ルからなる捕集シンク中に噴霧される。前記イソプロパノール又はエタノールは 充分な量のドライアイスペレット(1リットルのIPA当たり通常0. 5~1K g)を含有し、その結果、スラリーの温度が噴霧の間中−70℃~−80℃に保 たれる。このスラリーは、体積によって300~700 r p m で攪拌される。溶 媒がアセトニトリルの場合、噴霧滴はスラリーに接触するとすぐに凍結する。噴 霧が完了すると、全分散物を10℃〜室温で自然解凍させ、その後真空ろ過する 。ろ過ケーキは脱イオン水で濯ぎ、過剰の非溶媒を除去する。得られた粒子の外 **観は、主にd,1-ラクチドの被包コポリマーの場合滑らかな微小球(マイクロ** スフェア)で、被包コポリマーが主に1-ラクチドベースの場合、わずかに皺が 寄っているように見える。

[0061]

マイクロ粒子イオン交換体の結合能は、以下のようにして測定できる。例えば、陽イオン交換体マイクロ粒子の場合、予め決められたマイクロ粒子質量中の利用可能なカルボキシル基を規定度のわかっている炭酸ナトリウムの冷希釈水溶液を用いて申積する。申積されたマイクロ粒子をろ過して単離し、冷脱イオン水を用いて完璧に濯ぐ。そして空気乾燥する。次に、画体のマイクロ粒子を既知濃度のピロカルピン塩酸塩の希釈溶液中でインキュベートし、結合能データから予測されるよりわずかに過剰の塩基性薬物を提供するようにする。水性媒体中の残りのピロカルピンHC1濃度を、マイクロ粒子による塩基の取込みに有意の変化が記録されなくなるまでの間モニタする。マイクロ粒子上に画定化された塩基のパーセントは消費データから決定し、次いで窒素についての元素分析によって確認する。

[0062]

陰イオン交換体(アミド化粒子)の結合能は、(1)窒素についての元素分析、及び(2)ナプロキセン(Naproxen)に結合する程度(HPLCを用いて希釈溶液から除去されるナプロキセンの程度を測定する)、によって測定される。後者は、既知濃度の希水酸化ナトリウム溶液を用いて■定化されたナプロキセンを放出させることによって確認される。

[0063]

本発明の結合マイクロ粒子又は被包マイクロ粒子は、当業者に周知の投与経路、例えば非経■投与、経■投与又は局所投与によって患者に投与できる。好ましくは、粉末又は懸濁液として鼻腔内経路によって、又は吸入剤として肺系を通じて投与される。非経■投与される場合、米■特許第5,612,052号明細書(その内容を参照として本明細書中に含める)に記載されているように、等張水性媒体中又は非水性の吸収可能ゲル形成性液体ポリエステル中の分散物として投与されるのが好ましい。本発明の結合マイクロ粒子及び/又は被包マイクロ粒子を含む製剤は種々の任意の成分も含有できる。このような成分には、界面活性剤、粘度調節剤、薬効成分、細胞成長調節剤、染料、錯生成剤、抗酸化剤、カルボキシメチルセルロースのようなその他のポリマー、ガーゴム、ひまし油のような

[0064]

結合マイクロ粒子又は被包マイクロ粒子の、患者に投与されるべき有効投与量は、担当の医師又は獣医によって決定されてよく、また、一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質について考慮される適正な投与量並びにマイクロ粒子上に■定化された一つ以上のペプチド及び/又は一つ以上のタンパク質の量によって変化する。そのような投与量は当業者には公知であるか、又は当業者が決定することができる。

[0065]

米国特許第5,612,052号明緬書にゲルフォーマーの製造が開示されている(その内容を参照として本明緬書中に含める)。ゲルフォーマーの特定の例は以下の通りである。

[0066]

60/40トリメチレンカーボネート/グリコリド及びポリエチレングリコールー400の80/20(重量)ブロックコポリマーの製造(GF-1):撹拌器と窒素入り■とを備えた火炎乾燥樹脂ケトル(flame-dried resin kettle)にポリエチレングリコール400(0.99モル、119.5g)、第一錫オクトアート(トルエン申0.2M、4,700m1、0.946ミリモル)、グリコリド(1.78モル、206.5g)及びトリメチレンカーボネート(2.65モル、270g)を入れた。反応器をアルゴンで数■パージし、次いで、溶融するまで加熱し、次いで攪拌しながら約150℃まで約12時間加熱した。反応終了時、流動性を維持させながら温度を下げ、過剰のモノマーを減圧下で除去した。得られたポリマーを赤外線スペクトル及びNMRならびに分子量についてゲル浸透クロマトグラフィーにより分析した。

[0067]

60/40トリメチレンカーボネート/グリコリド及びポリエチレングリコー

ルー400の15/85(重量)ブロックコポリマーの製造(GF-2):表題のコポリマーをGF-1について記載した手順に従って合成したが、ポリエチレングリコール400(1.063モル、425g)、第一錫オクトアート(トルエン申0.2M、1,760m1、0.35ミリモル)、グリコリド(0.279モル、32.4g)及びトリメチレンカーボネート(0.418モル、42.6g)を使用し、約9時間攪拌した。

[0068]

90/10トリメチレンカーボネート/グリコリド及びポリエチレングリコール-1500の80/20(重量)ブロックコポリマーの製造(GF-3):表題のコポリマーをGF-1について記載した手順に従って合成したが、ポリエチレングリコール1500(0.267モル、400g)、第一錫オクトアート(トルエン中0.2M、1,200m1、0.247ミリモル)、グリコリド(0.097モル、11.2g)及びトリメチレンカーボネート(0.87モル、88.7g)を使用し、約13時間攪拌した。

[0069]

実施例 I

陽イオン交換体(CE)として使用される、クエン酸で開始されたポリ(グリコール酸)ポリマー(PGCA)の製造、微粉化、及び精製

実施例I(a): 7/1 PGCA-500mlのガラス製反応容器に、242.63gのグリコリド (Purac Biochem, Arkelsedijk、オランダ)と57.37gのクエン酸 (Aldrich, Gillingham, Dorset, U. K.)を入れた。クエン酸は、Abderhalden装置 (Aldrich, ミズーリ州セントルイス, USA) 中でシリカゲル (Fisher Scientific, Loughborough, Leics., U. K.)上でさらに乾燥させてあった。反応容器を約40℃の清浴中に浸漬し、約30分間真空下 (0.04mbar)に置いた。次に浴を下げてその温度を約110℃に上げた。この温度に達した後、反応容器を酸素除去した窒素雰囲気下に置き、再浸漬した。内容物は、Heidolphスタラー (Heidolph Elektro GmbH, Kelheim, ドイツ)を用いて約10

Orpmで攪拌した。反応容器の内容物が溶融したら、トルエン(Riedel de-Haen, Seelze, ドイツ)申0.1M 2-エチルヘキサン酸第一スズ溶液(Sigma, ミズーリ州セントルイス, USA)1.09mlを加えた(化学量論比50ppm)。液体窒素トラップ経由で約30秒間再度真空を適用し、モノマーをあまり除去することなくトルエンを除去した。次に油浴温度を約5分間約120℃に上げ、その後さらに約150℃に上げた。約100rpmという一定の機械的攪拌下で約4時間この温度に保った。標記ポリマーを得た。

[0070]

実施例 I (b) : 10/1 PGCA-実施例 I aの手順に従って標記ポリマーを得た。ただし、257. 40 gのグリコリド、42. 60 gのクエン酸、及び 1. 10 m 1 のトルエン中 0. 1 M 2 - エチルヘキサン酸第一スズ溶液(化学量論比 50 p p m)を使用した。

[0071]

実施例 I(c): 15/1 PGCA -機械的スタラーとアルゴン入画を備えた火炎乾燥樹脂ケトルに、グリコリド(2.586mole、300g)、無水クエン酸(0.172mole、33g)、及び2-エチルヘキサン酸第一スズ(トルエン中0.2M、862ml、0.172mmole)を充填した。重合反応容器とその内容物は乾燥アルゴンで数画パージした。重合充填物の溶融後、反応物を加熱し、ポリマーが溶融物から析出するまで約160Cで攪拌した。部分析出後攪拌はすぐにやめた。反応は約160Cで約2時間続けた。重合の最後に温度を120C未満に下げ、過剰のモノマーを減圧下で除去した。単離したポリマーの組成は赤外分光法とNMRを用いて確認した。

[0072]

微粉化-実施例 I (a)、 I (b) 及び I (c) の各ポリマーを、まず K n i f e グラインダー (I K A, S t a u f e n, ドイツ) を 用いて 粉砕 した。 次に、 加圧 乾燥窒素流を 用いて A l j e t Micronizer (Fluid E nergy A l j e t, P l u m s t e a d s v i l l e、ペンシルベニア 州、 U S A) 申で 微粉化 した。 実施 例 I (a) は、体積分布モデルと分散剤として

200/5 cS シリコーン油(Dow Corning, Seneffe、ベルギー)を用いたMalvern Mastersizer/E(Malvern, Worcs., U. K.)中での分析で、粒子の平均直径が24.84 μ mであった。実施例 I(b)と I(c)の粒子の平均直径は微粉化後それぞれ4.69 μ m及び6.31 μ mであった。

[0073]

精製/ナトリウム塩の形成一実施例 I (a)、I (b)及び I (c)の50gずつを2 Lのアセトン(Riedel deーHaen, Seelze,ドイツ)中に分散し、ソニケーター(Branson Ultrasonics BV, Soest、オランダ)に約30分間入れた。この間、分散物はUltraーturrax T25ホモジナイザ(IKA, Staufen,ドイツ)を用いて約9,500rpmでホモジナイズもした。この音波処理/均質化ステップの後、分散物をSorvall遠心機(Sorvall,Wilmington、デラウェア州、USA)中で約5,000rpmで約30分間遠心分離した。上澄みを廃棄し、遠心分離ケーキを新鮮なアセトン中に再懸濁して、音波処理/均質化ステップを繰り返した。二回目の遠心分離が完了したら、上澄みを廃棄し、ケーキを脱イオン水中に再懸濁した。次に最後の音波処理/均質化ステップを1回実施して残りのアセトンをすべて除去した。分散物は再度約5,000rpmで約30分間遠心分離した。

[0074]

遠心分離ケーキを新鮮な脱イオン水中に再懸濁し、分散物のpHをモニタした。 O. 2M炭酸ナトリウム溶液を、pHをpH約8~pH約9に上げるに足る量それぞれに(攪拌しながら)加えた。分散物を約30分間攪拌した後、Whatman no. 1(直径24cm)ろ紙(Whatman Intl. Ltd., Maidstone, ケント州, U. K.)上に真空ろ過した。ろ過ケーキをさらに脱イオン水で濯ぎ、凍結し、Edwards SuperModulyo Lyophilizer(Edwards, Crawley, ウェストサセックス州, U. K.)で凍結乾燥させた。

[0075]

加熱速度10 \mathbb{C}/\mathcal{O} で、TA DSC912S (TA Instruments, New Castle、デラウェア州、USA)を用いて示差走査熱量測定法 (DSC) により純度をモニタした。各例について得られたDSCサーモグラムはモノマーのグリコリドについての吸熱ピークを何ら示さず、実施例 I (a)、I (b) 及び I (c) について、それぞれ176 \mathbb{C} 、178 \mathbb{C} 及び180 \mathbb{C} の吸熱を示した。

[0076]

実施例II

グリコリド/リンゴ酸コポリマーPGMAのマイクロ粒子陽イオン交換体の製造標記マイクロ粒子を実施例 I (c) に記載の方法に従って合成したが、ただしグリコリド (2.586mole、300g)、無水リンゴ酸 (0.172mole、23g)及び2-エチルヘキサン酸第一スズ(トルエン申0.2M、862ml、0.172mmole)を使用した。示差走査熱量測定法を用いてポリマーの融点を測定した(Tm=206°C)。

[0077]

Wileyミルを用いて画体ポリマーを粉砕し、平均の粒子直径約125 μ m を達成した。粒径をさらに直径約5~10 μ mに減少させるのは、加圧乾燥窒素を取り入れるジェットミルを用いて達成した。得られたマイクロ粒子をアセトンで濯ぎ微量のモノマーと低分子量オリゴマーを除去した。次に生成物を、使用するまで減圧下40℃で乾燥させた。乾燥マイクロ粒子の平均直径は粒径アナライザを用いて測定した。

[0078]

実施例III

陽イオン交換体(CE)として使用される、酒石酸で開始されたポリ(グリコール酸)ポリマー(PGTA)の製造、微粉化、及び精製

実施例III(a): 10/1 PGTA-500mlのガラス製反応容器に、264.65gのグリコリド (Purac Biochem, Arkelsed ijk、オランダ)と34.22gのL-酒石酸 (Riedel de-Haen, Seelze, ドイツ)を入れた。酒石酸は、Abderhalden装置

(Aldrich, ミズーリ州セントルイス) 中でシリカゲル(Fisher Scientific, Loughborough, Leics., U. K.)上でさらに乾燥させてあった。反応容器を約40℃の清浴中に浸漬し、約30分間真空下(0.04mbar)に置いた。次に浴を下げてその温度を約110℃に上げた。この温度に達した後、反応容器を酸素除去した窒素雰囲気下に置き、再浸漬した。内容物は、Heidolphスタラー(Heidolph Elektro GmbH, Kelheim,ドイツ)を用いて約100rpmで攪拌した。反応容器の内容物が溶融したら、トルエン(Riedel deーHaen,Seelze,ドイツ)中0.1M2ーエチルへキサン酸第一スズ溶液(Sigma,ミズーリ州セントルイス,USA)1.14mlを加えた(化学量論比50pm)。液体窒素トラップ経動で約30秒間再度真空を適用し、モノマーをあまり除去することなくトルエンを除去した。次に油浴温度を約5分間約120℃に上げ、その後さらに約150℃に上げた。約100rpmという一定の機械的攪拌下で約4時間この温度に保った。標記ポリマーを得た。

[0079]

微粉化-実施例III (a) をまず Knifeグラインダー (IKA, Staufen, ドイツ) を用いて粉砕した。次に、加圧乾燥窒素流を用いてAljet Micronizer (Fluid Energy Aljet, Plumsteadsville、ペンシルベニア州、USA) 中で微粉化した。これによって、体積分布モデルと分散剤として200/5 cS シリコーン油 (DowCorning, Seneffe、ベルギー) を用いたMalvern Mastersizer/E (Malvern, Worcs., U.K.) 中での分析で、粒子の平均直径12.42μmを得た。

[0080]

精製/ナトリウム塩の形成—実施例III (a) の50g分を2Lのアセトン(Riedel de—Haen)中に分散し、ソニケーター(Branson Ultrasonics BV, Soest、オランダ)に約30分間入れた。この間、分散物はUltra—turrax T25ホモジナイザ(IKA, Staufen, ドイツ)を用いて約9,500rpmでホモジナイズも行った。

この音波処理/均質化ステップの後、分散物をSorvall遠心機(Sorvall i 製工のでは、分散物をSorvall遠心機(Sorvall i Nation ington、デラウェア州、USA)中で約5,000rpmで約30分間遠心分離した。上澄みを廃棄し、遠心分離ケーキを新鮮なアセトン中に再懸濁して、音波処理/均質化ステップを繰り返した。二回目の遠心分離が完了したら、上澄みを廃棄し、ケーキを脱イオン水中に再懸濁した。次に最後の音波処理/均質化ステップを1回実施して残りのアセトンをすべて除去した。分散物は再度約5,000rpmで約30分間遠心分離した。

[0081]

遠心分離ケーキを新鮮な脱イオン水中に再懸濁し、分散物のpHをモニタした。 0.2M炭酸ナトリウム溶液を、pHをpH約8~pH約9に上げるに足る量加えた。分散物を約30分間攪拌した後、Whatman no.1(直径24 cm) ろ紙(Whatman Intl. Ltd., Maidstone, ケント州, U. K.)上に真空ろ過した。ろ過ケーキをさらに脱イオン水で濯ぎ、凍結し、Edwards SuperModulyo Lyophilizer(Edwards, Crawley, ウェストサセックス州, U. K.)中で凍結乾燥させた。

[0082]

加熱速度10 C/分で、TA DSC912 S (TA Instrument s, New Castle、デラウェア州、USA) を用いてDSCにより純度をモニタした。得られたDSCサーモグラムはモノマーのグリコリドについての吸熱ピークを何ら示さず、181 Cで吸熱を示した。

[0083]

実施例III(b): 15/1 PGTA-標記ポリマーを実施例 I(c)に記載の手順に従って合成した。ただし、グリコリド(2.586mole、300 g)、無水酒石酸(0.172mole、26.8g)及び2-エチルヘキサン酸第一スズ(トルエン中0.2M、862ml、0.172mmole)を使用した。示差走査熱量測定法を用いてポリマーの融点を測定した(Tm=204 $^{\circ}$ $^{\circ}$)。

[0084]

Wileyミルを用いて画体ポリマーを粉砕し、平均の粒子直径約125 μ m を達成した。粒径をさらに直径約5~10 μ mに減少させるのは、加圧乾燥窒素を取り入れるジェットミルを用いて達成した。得られたマイクロ粒子をアセトンで濯ぎ、微量のモノマーと低分子量オリゴマーを除去した。次に生成物を、使用するまで減圧下約40℃で乾燥させた。乾燥マイクロ粒子の平均直径は粒径アナライザを用いて測定した。

[0085]

実施例IV

ポリグリコリドベースのマイクロ粒子陰イオン交換体(AE-1)の製造

陰イオン交換体の製造は二段階で達成される。第一に、低分子量のポリグリコリドを実施例 I (c) と同様の手順を用いて製造する。ただし以下の重合用充填物を使用する。すなわち、グリコリド(1 mole、116g)、開始剤として1,3一プロパンジオール(30 mmole、2.22g)及び2ーエチルへキサン酸第一スズ(0.03 mmole)である。次に、ポリマーの粒径減少と精製を実施例 I (c) にも記載されているように実施する。第二のステップで、実質的に非イオン性マイクロ粒子をジアミン、例えばジオキサン申公知濃度のヘキサンジアミンの熱希釈溶液(~80℃)中、アルゴン下でインキュベートする。ジオキサン中のジアミン濃度は酸滴定によって測定する。反応が実質的に起こらなくなったら、アミド化マイクロ粒子をろ過によって分離し、ジオキサンで濯ぎ、減圧下で乾燥させる。陰イオン交換体(アミド化粒子)の結合能は、(1)窒素についての元素分析、及び(2)ナプロキセンに結合する程度(HPLCを用い、希釈溶液から除去される薬物の程度を測定する)、によって測定される。後者は、公知濃度の水酸化ナトリウム希釈溶液で■定化されたナプロキセンを放出させることによって確認される。

[0086]

実施例V

被包材料として使用される、プロパンジオールで開始されたポリ(ラクチドーコーグリコリド)コポリマー(PLGPD)の製造

<u>実施例V(a)</u>:75/25 P(1)LGPD-500m1のガラス製反応

容器に、235.01gの1-ラクチド(Purac Biochem, Ark elsedijk、オランダ)、63.09gのグリコリド(Purac Bi ochem, Arkelsedijk、オランダ)、及び1.90gのプロパン ジオール(Riedel de-Haen,Seelze,ドイツ)を入れ、次 いでトルエン (Riedel de-Haen, Seelze, ドイツ) 中0. 1 Mの2-エチルヘキサン酸第一スズ溶液(Sigma, ミズーリ州セントルイ ス、USA)3.96m1を加えた(化学量論比200ppm)。真空下で約1 時間乾燥してトルエンを除去した後、反応容器を酸素除去窒素雰■気下に置き、 約160℃に予熱した油浴に浸漬した。反応容器の内容物は、Heidolph スタラー(Heidolph Elektro GmbH, Kelheim, ド イツ)を用い約100rpmで攪拌した。内容物が溶融したら、温度を約180 ℃に上げ、この温度を約3時間維持した。アモルファスコポリマーが得られた。 該コポリマーは分子量(MW)約12,500g/molを有することが、Wa ters 510 Pump, Wyatt Minidawn Light S cattering Detector (Wyatt Technology Corporation, カリフォルニア州サンタバーバラ、USA) による光 散乱検出を用いるWaters 410 Differential Refr actometer (示差屈折計) (Waters, Milford, マサチュ ーセッツ州、USA)によるゲル透過クロマトグラフィー(GPC)によってわ かった。

[0087]

[0088]

実施例V(c):90/10 P(d, 1) LGPD-標記生成物を実施例V

(a) の手順に従って得た。ただし、274.31gのd,1ーラクチド、24.55gのグリコリド、1.14gのプロパンジオール、及びトルエン申0.1 Mの2ーエチルへキサン酸第一スズ溶液3.86m1(化学量論比200ppm)を用いた。アモルファスコポリマーが得られた。該コポリマーはGPCにより分子量約20,650g/molを有することがわかった。

[0089]

実施例V(d):被覆材料として使用される、プロパンジオールで開始されたポリ(1-ラクチド-コーd, 1-ラクチド) コポリマー(PLGPD)、80 / 20 P(1) L(d, 1) LPD

標記生成物を実施例 V (a) の手順に従って得た。ただし、239.09gの 1-ラクチド、59.77gのd,1-ラクチド(Purac Biochem ,Arkelsedijk、オランダ)及び<math>1.14gのプロパンジオールを用い、トルエン申0.1Mの2-エチルへキサン酸第一スズ溶液3.96m1(化学量論比200ppm)を加えた。アモルファスコポリマーが得られた。該コポリマーは<math>GPCにより分子量(MW)約22,320g/mo1を有することがわかった。DSCにより48℃でガラス転移を示した。

[0090]

精製一実施例V(a)、V(b)、及びV(c)をそれぞれ、アセトニトリル(Labscan,ダブリン、アイルランド)中30%(W/W)溶液の噴霧によって洗浄した。噴霧は、循環浴に接続されたジャケット付き6L反応容器中の約2℃に冷却された脱イオン水中に8m1/分で行い、Heidolphスタラー(Heidolph Elektro GmbH, Kelheim,ドイツ)を用い、約350rpmで攪拌した。溶液をVibra-Cell VC50 Atomizationノズル(Bioblock, Illkirch、フランス)に、Masterflexポンプ(Cole Parmer Instrument Co., Niles,イリノイ州、USA)を用いて供給し、噴霧は音波処理周波数12kHzを用いて達成した。得られた分散物をWhatman No.1(直径24cm)ろ紙(Whatman Intl. Ltd., Maidstone,ケント州, U.K.)上にろ過し、ろ過ケーキを脱イオン水で

濯ぎ、凍結し、Edwards SuperModulyo Lyophili zer (Edwards, Crawley, ウェストサセックス州, U. K.) 中で凍結乾燥させた。

[0091]

加熱速度10 \mathbb{C}/\mathcal{O} で、TA DSC912 S (TA Instrument s, New Castle、デラウェア州、USA)を用いてDSCにより純度を確認した。実施例V (a)、V (b)、V (c) 及びV (d) について、それぞれ4 \mathbb{C} 、4 \mathbb{C} \mathbb{C}

[0092]

実施例VI

ペプチド付加陽イオン交換体の製造

実施例VI(a):ペプチドA(p-Glu-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-Gly-NH2、LHRH類似体)の付加一実施例I(a)、I(b)、I(c)及びII(a)の各ナトリウム塩4gを、70mlの脱イオン水中に溶解したペプチドA(Kinerton Ltd.,ダブリン、アイルランド)の遊離塩基1.33gを含む溶液中に分散させた。分散物は、室温で攪拌しながら約2時間インキュベートした後、直径9cmのWhatman No.1ろ紙(Whatman Intl.Ltd.,Maidstone,ケント州,U.K.)上にろ過した。ろ過ケーキをさらに脱イオン水で濯ぎ、凍結し、Edwards SuperModulyo(Edwards,Crawley,ウェストサセックス州,U.K.)中で凍結乾燥させた。次に、サンプルを窒素について元素分析で分析し、結合したペプチドAの量を測定した。以下の結果が得られた。

[0093]

【表1】

実施例	CEの 実施例番号	CEポリマー	結合したペプチドAのwt.%
VI(a)(i)	I(a)	7/1 PGCA	24.52%
VI(a)(ii)	I(b)	10/1 PGCA	12.60%
VI(a)(iii)	1(c)	15/1 PGCA	19.29%
VI(a)(iv)	III(a)	10/1 PGTA	17.60%

実施例VI(b):ペプチドB($H-\beta-D-N$ a 1-C y s-T y r-D-T r p-L y s-V a 1-C y s-T h r-N H_2 、2 信の C y s はジスルフィド 結合によって結合、ソマトスタチン類似体)の付加一実施例VI(b)の手順に従い、実施例 I (a)、I (b)、I (c)及びII (a)の各ナトリウム塩4gと、ペプチドB(K i n e r t o n L t d , ダブリン、アイルランド)の遊離塩基 1 . 3 3 g を 用いて、ペプチド B を その上に 国定化した実施例 I (a)、I (b)及びI (c)の結合マイクロ粒子を 得た。サンプルを 空素合有量について元素分析で分析し、結合したペプチド B の量を 測定した。 得られた結果を以下に示す。

[0094]

【表2】

実施例	CEの 実施例番号	CEポリマー	結合したペプチドBのwt. %
VI(b)(i)	1(a)	7/1 PGCA	25.20%
VI(b)(ii)	1(b)	10/1 PGCA	13.10%
VI(b)(iii)	I(c)	15/1 PGCA	19.64%
VI(b)(iv)	III(a)	10/1 PGTA	14.23%

実施例VII

噴霧による被包されたポリペプチド付加陽イオン交換体の製造

以下に示すようにポリペプチド付加陽イオン交換体を被包コポリマーのアセトニトリル(Labscan, ダブリン、アイルランド)溶液中に分散した。この分散は、Ultra-turrax T25(IKA、Staufen, ドイツ)を用い約9,500rpmで約5分間ホモジナイズすることによって達成され

た。被包コポリマー/アセトニトリル溶液の濃度は12.5%~25%(W/W)の範■で、被包コポリマー対ポリペプチド付加陽イオン交換体の比率は重量比で1:1~1.3:1の範■であった。

[0095]

分散後、分散物を 2 m 1 / 分の流量に設定されたセラミックピストンポンプ(FMI, Oyster Bay, N. Y., USA) を用い、音波処理周波数が 16kHzのVibra-Cell VC50噴霧ノズル(Bioblock, Illkirch、フランス)に供給した。ノズルに達すると分散物は、ドライ アイスペレット (A. I. G., ダブリン、アイルランド)を加えて約<math>-80[°] に冷却されたイソプロピルアルコール (IPA) (Labscan, ダブリン、 アイルランド)中に噴霧された。IPAは捕集非溶媒として作用し、Heido lphスタラー(Heidolph Elektro GmbH, Kelhei m, ドイツ)を用い、約300rpmで攪拌した。噴霧が完了すると、全分散物 を約10℃~約室温にまで解凍させた。次に、被包マイクロ粒子をWhatma No. 1ろ紙(Whatman Intl. Ltd., Maidstone , ケント州, U. K.)上に真空ろ過した。ろ過ケーキを脱イオン水で濯ぎ、凍 結し、Edwards SuperModulyo凍結乾燥器(Edwards , Crawley, ウェストサセックス州, U. K.) 中で凍結乾燥させた。得 られた被包マイクロ粒子は、Malvern Mastersizer/E(M alvern, Worcs., U. K.)と水中1%Tween20を分散剤と して用いて粒径の分析をした。また、被包マイクロ粒子は窒素含有量についても 元素分析によって分析し、ペプチド含有量を測定した。以下の表に、実施した様 々な被包実験を示す。

[0096]

【表3】

実施例番号	ペプチド	被包	アセトニトリル中	被包コポリ	粒子の	ペプチド
Z #2 07 E 3	付加CE:	コポリマー	被包コポリマー	マー:ペプチ	平均直径	付加のwt.%
	実施例番号	実施例番号	の濃度(W/W)	ド付加CE	1 ~7 152 12	130H ODWC. A
VII(a)	VI(a)(ii)	V(a)	24.31%	1:1	122.14µm	5.38% ペプチドA
Δ11(p)	VI(a)(ii)	V(b)	22.41%	1:1	120.15µm	6.38% ペプチドA
VII(c)	VI(a)(iii)	V(b)	12.5%	1:1	79.30µm	7.76% ペプチドA
VII(a)	VI(a)(iii)	V(c)	12.5%	1:1	77.85µm	8.93% ペプチドA
VII(e)	VI(a)(iv)	V(c)	14.95%	1:1	136.74µm	8.75% ペプチドA
\\\\(\(\frac{1}{2}\)	VI(a)(i)	V(c)	14.92%	1.27:1	80.59µm	10.31% ペプチドA
VII(g)	VI(b)(ii)	V(a)	25.37%	1:1	140.58µm	2.63% ペプチドB
VII(h)	VI(b)(ii)	V(b)	20%	1.15:1	96.77μm	5.98% ペプチドB
VII(i)	VI(b)(iii)	V(b)	12.5%	1:1	102.56μπ	7.69% ペプチドB
VII(j)	VI(b)(iii)	V(c)	12.5%	7:1	83.72µm	7.90% ペプチドB
VII(k)	VI(b)(iv)	V(c)	14.95%	1:1	135.14µm	6.69% ペプチドB
VII(i)	VI(b)(i)	V(c)	14.92%	1.26:1	123.18µm	10.11% ペプチドB

すべてのサンプルは、 180μ mシーブ(Bioblock, Illkirchh, フランス)のふるいにかけてからインビボ及び/又はインビトロ試験を実施した。

[0097]

結合マイクロ粒子又は被包マイクロ粒子は、以下の方法によって結合ペプチド又は結合タンパク質の放出速度を評価するインビトロ試験を実施することができる。約50mgの質量を有する結合マイクロ粒子又は被包マイクロ粒子の一部を連続フローセルシステムに入れる。このシステムではpH約7.2及び約37℃の緩衝リン酸塩溶液が約45m1/時の速度で結合マイクロ粒子又は被包マイクロ粒子の全体に流れている。放出された薬物を含む緩衝液のサンプルを、約4℃で■収し、1又は2■の間隔でペプチド又はタンパク質濃度について分析する。各マイクロ粒子の放出特性を2週間にわたって測定する。

[0098]

結合マイクロ粒子又は被包マイクロ粒子は、以下の方法によってインビボ系における結合ペプチド又は結合タンパク質の放出速度を評価する試験を実施することができる。サンプルを雄のWistarラット(Bioresources,

Trinity College、ダブリン、アイルランド)に、大腿部への筋肉内注射により投与する。懸濁媒体は、塩類溶液中3%のカルボキシメチルセルロースと1%のTween20からなる。ペプチドA付加サンプルについては有効等価投与量が40μg/Kg/目である。ペプチドB付加サンプルは1mg/Kg/目である。サンプルは心穿刺によって採取し、血漿ペプチド濃度をペプチドA及びペプチドBに特異的なラジオイムノアッセイ(RIA)によってモニタする。ペプチドA付加サンプルの場合(ペプチドAはLHRH類似体)、テストステロンRIAもテストステロン抑制をモニタするのに使用される。懸濁媒体の代替として、特定の例ではゲルフォーマー(gel-formers)も使用できる。結果を以下の表A及びBに示す。

[0099]

【表4】

<u>表 A</u>

ペプチドA	ベプチドA (>150 pg/ml)	テストステロン (<ing ml)<="" th=""></ing>
実施例	日	B
VII(a)	20	21
VII(b)	10	10
VII(c)	2	11
VII(a)	2	11
VII(e)	2	13
VII(f)	2	. 16
VII(a)ゲルフォーマー中	25	44

[0100]

【表5】

<u>表 B</u>

ペプチドB	ベプチドB (>1000
実施例	pg/ml)
	B
VII(g)	試験せず
VII(ħ)	試験せず
VII(i)	試験せず
VII(j)	15
VII(k)	10
VII(I)	10

実施例VIII

<u>VIII(a)</u>:溶媒としてアセトニトリル及び非溶媒として室温のIPAを使用する噴霧

約1.06gの実施例 I(c)の陽イオン交換体(ポリペプチドに結合していない)を、実施例 V(a)の被包コポリマーのアセトニトリル(Labscan, ダブリン、アイルランド)中25.24%(W/W)溶液に、陽イオン交換体対被包コポリマーの比が重量比で約1.03:1になるように分散させた。この分散は、U1tra-turrax T25(IKA、Staufen, ドイツ)を用い約9,500rpmで約5分間ホモジナイズすることによって達成された。

[0101]

atman Intl. Ltd., Maidstone, ケント州, U. K.)上に真空ろ過することによって画収した。ろ過ケーキを脱イオン水で濯ぎ、凍結し、Edwards SuperModulyo凍結乾燥器(Edwards, Crawley, ウェストサセックス州, U. K.)中で凍結乾燥させた。得られた粒子は、Malvern Mastersizer/E(Malvern, Worcs., U. K.)と水中1%Tween20を分散剤として用いて粒径について分析した。得られた粒子は平均粒径(d(0.5))84.75 μ mを有していた。

[0102]

実施例VIII(b):溶媒として酢酸エチル及び非溶媒として室温のIPAを使用する噴霧

噴霧は実質的に実施例VIII(a)の手順に従って実施したが、実施例V(a)の被包コポリマーの酢酸エチル(Riedel-de Haen, Seelze, ドイツ)申24.88%(W/W)溶液に分散させた約0.99gの実施例I(c)の陽イオン交換体(ポリペプチドに結合していない)を使用し、陽イオン交換体対被包コポリマーの比が重量比で約0.96:1になるように分散させた。得られた粒子は平均粒径(d(0.5))100.56 μ mを有していた。

[0103]

実施例VIII(c):溶媒として酢酸エチル及び高周波数プローブを使用する噴霧

約1.02gの実施例I(c)の陽イオン交換体(ポリペプチドに結合していない)を、実施例V(a)の被包コポリマーの酢酸エチル(Riedel-de Haen)申15.14%(W/W)溶液に、陽イオン交換体対被包コポリマーの比が重量比で約1.05:1になるように分散させた。この分散は、Ultra-turrax T25(IKA、Staufen,ドイツ)を用い約9,500rpmで約5分間ホモジナイズすることによって達成された。

[0104]

分散後、分散物を5m1/分の流量に設定されたセラミックピストンポンプ(FMI, Oyster Bay, N. Y., USA)を用い、超音波周波数の設

定が約34.6kHzのMartin Walter 400 GSIPネブライザ(Sodeva, Le Bouget du Lac, フランス)に供給した。ノズルに達すると分散物は、ドライアイスペレット(A. I. G. , ダブリン、アイルランド)を加えて約-77℃に冷却されたIPA(Labscan, ダブリン、アイルランド)中に噴霧された。このIPAは捕集非溶媒として作用し、Heidolphスタラー(Heidolph Elektro GmbH, Kelheim, ドイツ)を用い、約300rpmで攪拌された。噴霧が完了すると、被覆粒子をWhatman No. 13紙(Whatman Intl. Ltd., Maidstone, ケント州, U. K.)上に真空ろ過することによって■収した。ろ過ケーキを脱イオン水で濯ぎ、凍結し、Edwards SuperModulyo凍結乾燥器(Edwards, Crawley, ウェストサセックス州, U. K.)中で凍結乾燥させた。得られた粒子は、Malvern Mastersizer/E(Malvern, Worcs., U. K.)と水中1%Tween20を分散剤として用いて粒径について分析した。得られた粒子は平均粒径(d(0.5))95.69 μ mを有していた。

[0105]

実施例IX

C Eへの結合とそれに続くソマトスタチン類似体のペプチドC 及びD の被包 実施例IX (a):ペプチドC の付加

で凍結乾燥させた。次に、サンプルを窒素分析に送り、結合したペプチドの量を 測定した。20.21%であった。

[0106]

実施例IX(b):ペプチドDの付加

実施例IX(a)の手順を使用したが、実施例 I(c)のナトリウム塩約2.0 4 gを、80 m l に溶解したペプチド D の遊離塩基 0.5 1 gを含む溶液に分散させたものを使用した。ペプチド D は、N-ビドロキシエチルピペラジニルーエチルスルホニルー P h e - C y s - T y r - D - T r p - L y s - A b u - C y s - T h r - N + + の構造を有し、2 個の C y s 残基はジスルフィド結合によって結合している(K i n e r t o n L t d. , ダブリン、アイルランド)。次に、サンプルを窒素分析に送り、結合したペプチドの量を測定した。19.53%であった。

[0107]

実施例X

実施例IX(a)及びIX(b)の結合マイクロ粒子を実施例VIIに記載のように被包し、次の結果が得られた。

[0108]

【表6】

実施例番号	ベプチド 付加CE	被 覆 コポリマー	アセトニトリル中 被覆コポリマー 濃度 (W/W)	被覆コポリ マー:ペプチ ド付加CE	平均粒径	ペプチド 付加の wt.%
					(µm)	}
X(a)	TX(a)	V(c)	12.51%	1:1	83.33	9.48%
Х(б)	IX(5)	V(c)	12.48%	0.98:1	72.15	8.87%
X(c)	(a)XI	V(a)	12.35%	0.98:1	86.03	6.74%

実施例XI

ゲルフォーマー製剤の製造

5 m l のシリンジバレル中で約20 r p mで約10分間機械的マイクロミキサーを使用して、実施例VII(a)(0.3g)の被包マイクロ粒子を液体ゲルフォーマー(双方が米■特許第5,612,052号明細書に開示されている実

施例 I の「A」成分と実施例IIIのC成分との50/50混合物2.0m1)と 混合した。乾燥熱によりゲルフォーマーを予備滅菌し、層流フード中で滅菌した 撹拌器を使用して混合を行った。(プランジャーを導入した後)5m1シリンジ から製剤をより小さなシリンジ(製剤を投与するのに使用する目的)中に押し出 しした。光学顕微鏡を用いて製剤の均質性を検討した。前記より小さなシリンジ を乾燥パッケージ中に貯蔵するために組立、使用まで約4℃に保った。

【手続補正書】

【提出■】平成12年8月31■(2000.8.31)

【手続補正1】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項■名】特許請求の範■

【補正方法】変更

【補正内容】

【特許請求の範■】

【請求項1】 吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアと、当該吸収可能なヘテロ 鎖ポリマーコア上に■定化された一つ以上のペプチド、一つ以上のタンパク質又 はそれらの組合せとを含む結合マイクロ粒子であって、各ペプチドは、成長ホル モン放出ペプチド(GHRP)、黄体形成ホルモン放出ホルモン(LHRH)、 ソマトスタチン、ボンベシン、ガストリン放出ペプチド(GRP)、カルシトニ ン、ブラジキニン、ガラニン、メラニン細胞刺激ホルモン(MSH)、成長ホル モン放出■子(GRF)、アミリン、タキキニン類、セクレチン、副甲状腺ホル モン(PTH)、エンケファリン、エンドセリン、カルシトニン遺伝子関連ペプ チド(CGRP)、ニューロメジン類、副甲状腺ホルモン関連タンパク質(PT HrP)、グルカゴン、ニューロテンシン、副腎皮質刺激ホルモン(ACTH) 、ペプチドYY(PYY)、グルカゴン放出ペプチド(GLP)、バソアクティ ブ・インテスティナル・ペプチド(VIP)、下垂体繩胞アデニル酸シクラーゼ 活性化ペプチド(PACAP)、モチリン、サブスタンスP、ニューロペプチド Y(NPY)、TSH、並びにそれらの類似体及びフラグメント、又はそれらの 製薬学畃に許容しうる塩からなる群から独立して選ばれ;各タンパク質は、成長 ホルモン、エリスロポエチン、顆粒球コロニー刺激■子、顆粒球マクロファージ コロニー刺激■子及びインターフェロンからなる群から独立して選ばれる、前記 結合マイクロ粒子。

【請求項2】 前記ペプチド、タンパク質若しくはそれらの組合せ又はそれらの製薬学的に許容できる塩が、結合マクロ粒子全質量の0.1%~30%を含む、請求項1に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項3】 前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがグリコール酸単位を 含む、請求項2に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項4】 前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがさらにクエン酸残基を含む、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項5】 グリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20: 1である、請求項4に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項6】 吸収可能なポリマーコアがさらに酒石酸残基を含む、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項7】 グリコール酸単位対酒石酸残基の比が約7:1~約20:1 である、請求項6に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項8】 吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがさらにリンゴ酸残基を含む、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項9】 グリコール酸単位対リンゴ酸残基の比が約7:1~約20: 1である、請求項8に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項10】 前記グリコール酸単位がカルボキシル成分で末端を形成する、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項11】 前記グリコール酸単位がアミン成分で末端を形成する、請求項3に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項12】 吸収可能な被包用ポリマー内に被包された一つ以上の結合マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であって、前記結合マイクロ粒子が吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアと、当該吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコア上に■定化された一つ以上のペプチド、一つ以上のタンパク質又はそれらの組合せとを含み、各ペプチドは、成長ホルモン放出ペプチド(GHRP)、黄体形成ホルモン放出ホルモン(LHRH)、ソマトスタチン、ボンベシン、ガストリン放出ペプチド(GRP)、カルシトニン、ブラジキニン、ガラニン、メラニン網胞刺激ホルモン(MSH)、成長ホルモン放出■子(GRF)、アミリン、タキキニン類、セクレチン、副甲状腺ホルモン(PTH)、エンケファリン、エンドセリン、カルシトニン遺伝子関連ペプチド(CGRP)、ニューロメジン類、副甲状腺ホルモン関連タンパク質(PTHrP)、グルカゴン、ニューロテンシン、副腎皮質

刺激ホルモン(ACTH)、ペプチドYY(PYY)、グルカゴン放出ペプチド(GLP)、バソアクティブ・インテスティナル・ペプチド(VIP)、下垂体 細胞アデニル酸シクラーゼ活性化ペプチド(PACAP)、モチリン、サブスタンスP、ニューロペプチドY(NPY)、TSH、並びにそれらの類似体及びフラグメント、又はそれらの製薬学的に許容しうる塩からなる群から独立して選ばれ;各タンパク質は、成長ホルモン、エリスロポエチン、顆粒球コロニー刺激 子、顆粒球マクロファージコロニー刺激 子及びインターフェロンからなる群から独立して選ばれ、前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアが、グリコール酸単位を含む、前記被包マイクロ粒子。

【請求項13】 前記ペプチド、タンパク質若しくはそれらの組合せ又はそれらの製薬学的に許容できる塩が、結合マクロ粒子全質量の0.1%~30%を含み、前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアがさらにクエン酸残基、酒石酸残基又はリンゴ酸残基を含む、請求項12に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項14】 グリコール酸単位対クエン酸残基、酒石酸残基又はリンゴ酸残基の比がそれぞれ約7:1~約20:1であり、前記グリコール酸単位がカルボキシル成分又はアミン成分で末端を形成する請求項13に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項15】 前記吸収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1 ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d. 1−ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位とd, 1 ーラクチドベースの単位を含む、請求項14に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項16】 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:25~約90:10である、請求項15に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項17】 1-ラクチドベースの単位対 d, 1-ラクチドベースの単位の比が約80:20である、請求項15に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項18】 d, 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比は約75:25~約90:10である、請求項15に記載の被包マイクロ粒

子。

【請求項19】 吸収可能な被包用ポリマーが被包マイクロ粒子の全質量の 5~70%を占める、請求項14に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項20】 吸収可能な被包用ポリマーが被包マイクロ粒子の全質量の20~60%を占める、請求項19に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項21】 吸収可能な被包用ポリマーが被包マイクロ粒子の全質量の30~50%を占める、請求項20に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項22】 請求項1に記載の結合マイクロ粒子及び製薬学的に許容できるキャリアを含む医薬組成物。

【請求項23】 請求項1に記載の結合マイクロ粒子、非水性吸収可能なゲル形成性液体ポリエステル及び場合により製薬学的に許容できるキャリアを含む 医薬組成物。

【請求項24】 請求項12に記載の被包マイクロ粒子及び製薬学的に許容できるキャリアを含む医薬網成物。

【請求項25】 請求項12に記載の被包マイクロ粒子、非水性吸収可能な ゲル形成性液体ポリエステル及び場合により製薬学的に許容できるキャリアを含む医薬組成物。

【請求項26】 ペプチドがLHRH類似体である、請求項4に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項27】 前記吸収可能なヘテロ鎖ポリマーコアのグリコール酸単位 対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記LHRH類似体が、p-Glu-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-Gly-NH2である、請求項26に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項28】 ペプチドがLHRH類似体である、請求項6に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項29】 グリコール酸単位対酒石酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記LHRH類似体が、p-Glu-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-Gly-NH2である、請求項28に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項30】 ペプチドがソマトスタチン類似体である、請求項4に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項31】 グリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記ソマトスタチン類似体が、 $H-\beta-D-N$ al-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Val-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合しているか、N-ヒドロキシエチルピペラジニルーアセチルーD-Phe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニルーエチルスルホニルーPhe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニルーエチルスルホニルーPhe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合している、請求項30に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項32】 ペプチドがソマトスタチン類似体である、請求項6に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項33】 グリコール酸単位対酒石酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記ソマトスタチン類似体が、 $H-\beta-D-N$ a1-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Va1-Cys-Thr-NH $_2$ であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合しているか、N-ヒドロキシエチルピペラジニルーアセチル-D-Phe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH $_2$ であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニル-エチルスルホニルーPhe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH $_2$ であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニル-エチルスルホニルーPhe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH $_2$ であり、2個のCys 残基がジスルフィド結合によって結合している、請求項32に記載の結合マイクロ粒子。

【請求項34】 吸収可能な被包用ポリマー内に被包されている請求項26 に記載の一つ以上の結合マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であって、前記吸 収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d. 1 ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、

- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1-ラクチドベースの単位とd, 1-ラクチドベースの単位を含む、被包マイクロ粒子。

【請求項35】 前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記LHRH類似体が、p-GluーHisーTrpーSerーTyrーDーTrpーLeuーArgーProーGly-NH2であり、

- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:2 5~約90:10であり、
- (b) d, 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75 : 25~約90:10であり、そして
- (c) 1 ーラクチドベースの単位対 d, 1 ーラクチドベースの単位の比が約 8 0:20である、請求項34に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項36】 吸収可能な被包用ポリマー内に被包されている請求項28 に記載の一つ以上の結合マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であって、前記吸収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1 ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d. 1 ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1-ラクチドベースの単位とd, 1-ラクチドベースの単位を含む、被包マイクロ粒子。

【請求項37】 前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対酒石酸 残基の比が約7:1~約20:1であり、前記LHRH類似体が、p-Glu-His-Trp-Ser-Tyr-D-Trp-Leu-Arg-Pro-Glu-y-NH2であり、

- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:2 5~約90:10であり、
- (b) d, 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75 : 25~約90:10であり、そして

(c) 1 ーラクチドベースの単位対 d, 1 ーラクチドベースの単位の比が約 8 0:20である、請求項 36 に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項38】 吸収可能な被包用ポリマー内に被包されている請求項30 に記載の一つ以上の結合マイクロ粒子を含む被包マイクロ粒子であって、前記吸 収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位とd, 1 ーラクチドベースの単位を含む、被包マイクロ粒子。

【請求項39】 前記吸収可能なポリマーコアのグリコール酸単位対クエン酸残基の比が約7:1~約20:1であり、前記ソマトスタチン類似体が、Hー β -D-Na1-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Va1-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合しているか、N-ヒドロキシエチルピペラジニルーアセチルーD-Phe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合しているか又はN-ヒドロキシエチルピペラジニルーエチルスルホニルーPhe-Cys-Tyr-D-Trp-Lys-Abu-Cys-Thr-NH2であり、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合し、2個のCys残基がジスルフィド結合によって結合し、

- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:2 5~約90:10であり、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75 : 25~約90:10であり、そして
- (c) 1 ーラクチドベースの単位対 d, 1 ーラクチドベースの単位の比が約 8 0:20である、請求項38に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項40】 請求項32に記載の一つ以上の結合マイクロ粒子および吸収可能な被包用ポリマーを含む被包マイクロ粒子であって、前記吸収可能な被包用ポリマーが、

- (a) 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位とグリコリドベースの単位、
- (c) d, 1-ラクチドベースの単位、又は
- (d) 1 ーラクチドベースの単位とd, 1 ーラクチドベースの単位を含む、被包マイクロ粒子。

- (a) 1 ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75:2 5~約90:10であり、
- (b) d, 1-ラクチドベースの単位対グリコリドベースの単位の比が約75 : 25~約90:10であり、そして
- (c) 1 ラクチドベースの単位対 d, 1 ラクチドベースの単位の比が約 8 0:20である、請求項 40に記載の被包マイクロ粒子。

【請求項42】 結合マイクロ粒子を吸収可能な被包用ポリマーで被包する工程を含む、請求項12に記載の被包マイクロ粒子の製造法。

【請求項43】 前記吸収可能な被包用ポリマーと溶媒とを含む溶液中の前記結合マイクロ粒子からなる分散物を予備冷却した媒体上に滴下することを含み、当該媒体が前記吸収可能な被包用ポリマーの溶媒ではない、請求項42に記載の方法。

【請求項44】 前記吸収可能な被包用ポリマーの溶液が約5%~30%の 当該吸収可能な被包用ポリマーから構成され、予備冷却した媒体が2個以上の炭 素原子を有するアルコールであり、媒体の温度が室温~約-80℃である、請求項43に記載の方法。

【請求項45】 前記予備冷却媒体の温度が約-60℃~-80℃であり、 媒体がイソプロピルアルコールである、請求項44に記載の方法。

【請求項46】 エマルション技術を使用して結合マイクロ粒子を吸収可能な被包用ポリマーで被包する工程を含む、請求項12に記載の被包マイクロ粒子の製造法。

【手続補正2】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項■名】0002

【補正方法】変更

【補正内容】

[0002]

多くの薬物送達システムが開発され、試験されて薬剤組成物のインビボにおける制御放出に利用されている。例えば、ポリ(DL-乳酸)、ポリ(グリコール酸)、ポリ(ε ーカプロラクトン)及び様々な他のコポリマー類のようなポリエステル類が、プロゲステロンのような生物学的に活性な分子の放出に使用されてきた。これらはマイクロカプセル、フィルム又はロッドの形態であった(M. Chasin及びR. Langer、編集者、薬物送達システムとしての生分解性ポリマー(Biodegradable Polymers as Drug Delivery Systems)、Dekker, NY 1990)。ポリマー/治療薬組成物を、例えば皮下又は筋肉内に埋め込むと、治療薬が所定の時間にわたって放出される。このような生体適合性のある生分解性ポリマーシステムは、提え込んだ治療薬をポリマーマトリックスから拡散させるように設計されている。治療薬が放出されると、ポリマーはインビボで分解するのでインプラントの外科的除去が不要となる。ポリマーの分解に寄与する要■はよくわかっていないが、ポリエステルに関するそのような分解は、ポリマー成分の非酵素的自己触媒加水分解にエステル結合が利用されることで調節されているのだろうと考えられている。

【■際調査報告】

	MATERIAL JUNAL SEARCH I	REPORT		
	The second secon		PCT/US 99	_
A CLASS	FIGATION OF SERVICT MATTER		<u>. </u>	
IPC 6	A61K47/48			
According (International Patent Classification (IPC) or so costs naconal cases. 	Califor and IPC		
	SEARCHED			
IPC 6	odurentation senicitied (classification system fedoward by classification AGTK	ition eyenicolle)		•
Documenta	idos resuches ethe Jihan minimam siconmenission to lite esteri incl	andy documents are in	Cuided in the Sieldh o	sarched
Eranono d	ale base consequed during the interreliens) search shame of data to	ase and, where practic	isk kirkerin tarmso yawoo	
	ENTS COMSIDERED TO BE RELEVANT			·
Category "	Citation of document, wan stationsion, where appropriate, of the re	Herent passages		Refevent to chaim No.
P,X	DATABASE CHEMABS CHENICAL ABSTRACTS SERVICE, COLU OHIO, US DN=129:235478,			1.
	CORBETT, J. ET AL: "Injectable, gel-formers for controlled relea antibiotics" XP002106940 see abstract & PROC. INT. SYMP. CONTROLLED RE	SE OF		
A	BIOACT. MATER. (1998), 25TH, 38— PCRMEY; ISSN: 1022-0178, EP 0 626 170 A (SANDOZ AG ;SANDO (CH); SANDOZ AG (DE)) 30 November see claims	Z LTD		
		-/		
<u> </u>	er discurrence are listed in the continuation of box C.	X Patent forms	" Menthers are Resert i	II www.
	agoribis of other documents; of definiting the general state of the left which is not ned to be of particular relevance.	CERC VO HENDRING	District after the later of not incomflict with I nd the principle or the	TWE APPOINTMENT DUE
'E' ent/erck Siling de	ocurrent buspublished on or after the interrational te	Reserving "X" descurrent of partic correct be consid	ENVIOLED TO FOR DIVIDE	De Courtideux 2 Fo
"Ç" documen	of this rive to an oral disclosure, use, articular, or	"V" document of purity		ument is taken slope street invention eather slap-when the extent such done
P charges	ekana K published pros to the identificati asing date but The proofing of the identification of the proofing o	File Bid, Sych team in the art. "A" document member	DIUSAKU DENIĞ -GSAIDFI	s to a person sidled
Date of the e	Stuck consoletion of the International season		Fre intermediantal sacu	
· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·	June 1999	06/07/1	999	
Heme andm	alling additions of the ISA European Patent Office, P.S. S&I & Patentidate 2	Authorized officer		
	NL - 2200 HV FEWNIX Tel. (+31-70) 244-2040, Tz. 31 001 spc ri. Fac (+31-70) 240-3016	Berte,	М	

1

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Internation the PCT/US 99/01180 C.(Communical DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT Catagory * | Citation of document, with indication, where appropriate, of the reservent passenges Relevant to date No. WO 95 03356 A (GREF RUXANDRA ; DOMB ABRAHAM J (IL); PERACCHIA MARIA TERESA (IT); M) 2 February 1995 see page 7, line 11 - line 32; claims 1-45 WO 92 11844 A (ENZYTECH INC) 23 July 1992 see page 8, paragraph 4; claims: examples 3-5 1 1~45

From PCTASARID (wwwfrungen exactions about) (July 1992)

1

۲

χ Υ

page 2 of 2

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Plants PCTABA(210 (palacid family entract) (Ady 1006)

information, on present fourthy intendence				i i	PCT/US 99/01180		
Patent document cited in search repo	п .	Publication date	Palient family member (s)		Publicatios dala		
EP 0626170	A	30-11-1994	ÇA	2123144 A	11-11-1994		
			JP	6340543 A	13-12-199		
WO 9503356	A	02-02-1995	US	5565215 A	15-10-1996		
			US	5543158 A	06-08-1996		
			US	5578325 A	26-11-1996		
			CA	2167920 A	02-02-199!		
			CA	2167921 A	02-02-1999		
			EP	0710261 A	08-05-1996		
			ĘΡ	0712421 A	22-05~1996		
			ЭP	9504308 T	28-04-1997		
			JP	9504042 T	22-04-1997		
			WO	9503357 A	02-02-1990		
WO 9211844	A	23-07-1992	AU	653771 B	13-10-1994		
			ΑU	9166291 A	17~08-1992		
			CA	2099376 A	04-07-1992		
			£Ρ	0565618 A	20-10-1993		
			JP	2503700 T	20~04~1995		

フロントページの続き

F I A 6 1 K 37/30 37/43 テーマコード(参考)

A 6 1 K 38/04 47/48

(81)指定■ EP(AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, I T, LU, MC, NL, PT, SE), OA(BF, BJ , CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG), AP(GH, GM, K E, LS, MW, SD, SZ, UG, ZW), EA(AM , AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM) , AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, CA, CH, CN, CU, CZ, DE, D K, EE, ES, FI, GB, GE, GH, GM, HR , HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, L U, LV, MD, MG, MK, MN, MW, MX, NO , NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, UA, U G, US, UZ, VN, YU, ZW

Fターム(参考) 4C076 AA62 AA64 AA95 BB15 BB16

BB32 CC30 CC41 EE12 FF02

FF32 GG03 GG06

4C084 AA02 BA17 BA44 DA21 DB01

DB07 DB09 DB11 DB14 DB21

DB31 DB32 DB35 DB38 DB42

MAO2 NA13 NA14